

فسيولوجية النبات

تأليف
ر. م. دفلن

ترجمة

د. عبد الحميد بن حميدة
د. محمد الجيلاني
د. حازم الالوسي

منشورات جامعة الفاتح

1987



فسيولوجية النبات

تأليف

ر. م. دفلن

ترجمة

د. عبد الحميد بن حميدة د. محمد الجيلاني

د. حازم الالوسي

منشورات جامعة الفاتح

1987



فسيولوجية النبات

تأليف

ر. م. دفلن

ترجمة

د. عبد الحميد بن حميدة د. محمد الجيلاني
د. حازم الالوسي

منشورات جامعة الفاتح

1987

مقدمة الترجمة

نظراً للنقص الذى تعانى به مكتبات الجامعات فى العالم العربى فى الكتاب العلمى وحاجة الطلبة العرب لقراءة العلوم الحديثة باللغة العربية ونظراً لتعريب العلوم فى جامعات الجماهيرية المختلفة . وقع اختيارنا لترجمة كتاب دفلن فى فسيولوجيا النبات . لقد شهد علم فسيولوجية النبات فى الربع القرن الأخير زيادة فى المعلومات لا يضاهيه فيها علم آخر . إهتمام العلماء ورصد الأموال للبحث فى فروع علم فسيولوجيا النبات المختلفة إن دل على شىء إنما يدل على أهميته الاقتصادية وخدمته للعلوم التطبيقية الزراعية .

هذا الكتاب واسع الانتشار فى العالم كذلك يتداوله طلابنا بكثرة . يحتوى هذا الكتاب جميع أبواب فسيولوجيا النبات . لذلك فهو يستعمل لطلبة كليات العلوم والتربية والزراعة والطب ويمكن أن يستفيد به طلبة مقرر النبات العام فى الكليات والمعاهد المختلفة .

لم نخرج على تسلسل الموضوعات الذى اتبعه المؤلف فى ترجمة هذا الكتاب . كذلك توخينا الدقة فى الترجمة لكى نحافظ على المعلومات التى إمتازت بها النسخة الانجليزية . وقد اخترنا ترجمات دقيقة وشائعة الاستعمال للمصطلحات إلى جانب ذلك أبقينا على الرموز والمصطلحات بأوضاعها اللاتينية حتى تعم فائدة هذا الكتاب كل العرب . كذلك أبقينا على المراجع فى آخر كل فصل حتى يتمكن من يريد زيادة الاطلاع الرجوع إليها .

وقد قام بترجمة الفصل الأول والفصول من 17 إلى 22 الدكتور عبد الحميد بن حميدة ، والفصول من 2 إلى 9 الدكتور محمد الجيلانى ، والفصول من 10 إلى 16 الدكتور حازم الالوسى . نأمل أن نكون قد وفقنا فى هذا العمل والله ولى التوفيق .

المترجمون

ديباجة

الطبعة الثالثة لـ «فسيولوجيا النبات» هي مقدمة لتركيب النبات ولوظائفه العضوية. بعض أجزاء هذا الكتاب عدّلت كثيراً وأدخل الكثير من المواضيع الجديدة آخذ في الاعتبار العديد من التطورات الحديثة في مجال فسيولوجيا النبات. إلا أن غرض المؤلف الأساسي من تأليف هذا الكتاب يبقى هو نفسه وترتيب المواضيع التي تبت صلاحيتها في الطبقات الأولى ثم حفظه.

الكتاب شمل تسعة أجزاء كل منها يعالج مجالاً خاصاً لفسيولوجيا النبات وكل منها كتب بحيث تُقرأ بمراجعة محدودة للأجزاء الأخرى بإمكان المحاضر أن يبدأ بأي واحد من هذه الأجزاء يتمشى مع خلفية الطلبة والغرض من المنهج. واجبات القراءة لكل محاضرة يمكن اختيارها بحيث تكون المحاضرات والواجبات مكتملة لبعضها بدرجة عالية غير عادية.

تنظيم الكتاب يجعله ملائماً لتدريسه في منهجين في فصلين دراسيين أو في منهج واحد في فصل دراسي واحد. السنة الدراسية الكاملة تكفي لدراسة جيدة لكل الفصول بينما يمكن لمحاضر يدرّس منهجاً لفصل دراسي واحد أن يقرر الأجزاء الأساسية من كل فصل فقط أو أن يعين كبديل الفصول الأكثر ملاءمة للمنهج فقط.

هذه الطبعة الجديدة تقدم الكثير من الاصطلاحات والمفاهيم الحديثة في الجزء المتعلق بالعلاقات المائية. اصطلاحات مثل عجز ضغط الانتشار $diffusion\ pressure\ deficit$ ، الضغط الأسموزي $osmotic\ pressure$ ، وضغط التشرب $imbibition\ pressure$ استبدلت على التوالي بإصطلاحات الجهد المائي، الجهد الأسموزي، والجهد الماتريكي. التحول إلى هذه الاصطلاحات مرغوب

فيه حيث أن الباحثين فى العلوم الفسيولوجية وفى علوم التربة أكثر تعوداً على اصطلاح «الجهد» الذى يمكن فهمه بوضوح أكثر . الفصلين السابع والثامن يتعلقان بالكربوهيدرات وأيضهم فى النباتات . الآن يشملان مناقشة للسكريات الأحادية متفرعة السلسلة ولدورة الجليكوكسيليت . نموذج وير وبسنون Weier-Benson للبلاستيدة الخضراء والذى يظهر وضع واتجاه المكونات الرئيسية التى تشكل أغشية التيلاكويد ثم وضعه ضمن الفصل العاشر . البناء الضوئى «من الفصل العاشر إلى الفصل الثانى عشر» وسع ليشمل مناقشة تأثير جيبس Gibbs effect ومسلك هاتش وسلاك Hatch-Slack . الكثير من التعديلات أدخلت على الفصل السادس عشر «أيض النيتروجين» ، أضيفت تفاصيل إلى فعاليات ريدكتيزات النتريت والنايترايت مع نقاش حديث منقح لتكوين البروتين فى النبات . الاكتشافات الحديثة التى تخص الجبريلينات ، السيتوكينينات وحامض الأبسيسك ضمت إلى الفصل السابع عشر والتاسع اللذان يتعلقان بهرمونات النمو فى النبات . أيضاً ما أستجد فى هذه الطبعة هو معالجة مفصلة لوجود ولأهمية الايثيلين كهرمونات نمو للنبات . فى الختام أضيفت توضيحات متعددة جديدة وسحبت التوضيحات القديمة بما يجعل الكتاب وسيلة أكثر فعالية فى التدريس .

المؤلف

روبرت م . دفلن

المحتويات

صفحة

مقدمة الترجمة 3

ديباجة 5

الفصل الأول

الخلية النباتية – تركيبها ووظائف أجزائها 31

● مقدمة 31

● جدار الخلية 31

– تكوين جذر الخلايا 32

– غشاء الخلية 38

● محتويات السيتوبلازم 40

– الشبكة الأندوبلازمية 40

– الميتوكوندريّة 41

– البلاستيدة الخضراء 44

– جهاز جولجي 44

– النواة 47

– جلايكسيسومز والبيركسيسومز والسفيروسومز 51

– مادّة السيتوبلازم 52

● المراجع 54

الفصل الثانى

- 57 خواص منظومات المحاليل، المعلقةات، وأشباه الغرويات
- 57 • مقدمة
- 57 • طبيعة المحاليل
- 58 • أنواع المحاليل
- 59 - محاليل الغازات المذابة فى السوائل
- 60 - محاليل السوائل المذابة فى السوائل
- 61 - المحاليل متناهية التشبع
- 61 • تركيز المحاليل
- 62 - محاليل مذيبياتها متغيرة الأحجام (محاليل مولارية)
- 62 - محاليل مذيبياتها ثابتة الأحجام (محاليل مولالية)
- 63 - المحاليل المئوية
- 63 • الأحماض، القواعد، الأملاح
- 64 - طبيعة الأحماض، القواعد، والأملاح
- 70 • المنظومات شبه الغروية
- 71 - أحجام أشباه الغرويات
- 72 - المنظومات شبه الغروية المختلفة
- 73 - المستحلبات
- 74 - خواص المعلقةات شبه الغروية
- 79 - الخلية الحية والحالة شبه الغروية

الفصل الثالث

الانتشار، انتشار الماء خلال الأغشية شبه المنفذة، التشرّب 81

● مقدمة 81

● الانتشار 83

– طبيعة وظيفة الحركة للمادة 84

– انتشار الغازات 84

– العوامل المؤثرة في معدّل إنتشار الغازات 87

● الأسموزيس (انتشار الماء خلال الأغشية شبه المنفذة) 89

– الضغط الأسموزي 90

– ضغط الانتفاخ المائي 91

– الجهد المائي 92

– الانكماش 96

– قياس الجهد الأسموزي 98

● التشرّب 99

– الشروط الضرورية للتشرّب 100

– جهد الحشوة 101

– العوامل المؤثرة على معدّل ومدى التشرّب 102

● تغير الحجم والطاقة 103

● المراجع 104

الفصل الرابع

النتح 105

● مقدمة 105

● النتح 105

– مقدار النتح 106

– قياس النتح 107

● ميكانيكية الثغور 111

– حركة الثغور 112

– العوامل المؤثرة في حركة الثغور 117

– العجز المائي وحركة الثغور 119

● العوامل المؤثرة على معدّل النتح 122

– العوامل النباتية 122

– العوامل البيئية 125

● قيمة النتح 131

– التأثير المبرد 131

– تأثير النتح على النمو وتكوين الأعضاء 131

– التأثير على امتصاص الأملاح المعدنية 132

● الإدماع 133

● المراجع 136

الفصل الخامس

- 141 إمتصاص وانتقال الماء
- 141 • مقدمة
- 141 • تشرح نسيج الخشب
- 142 – أنواع الخلايا والوظائف
- 144 • امتصاص الماء
- 145 – الامتصاص اللامحكوم
- 147 – الامتصاص الفعال
- 149 – العوامل المؤثرة في امتصاص الماء
- 156 – امتصاص أجزاء النبات الهوائية للماء
- 156 • الميكانيكات ذات الصلة بانتقال الماء
- 157 – الضغط الجذري
- 158 – النظريات الحيوية
- 159 – نظرية التماسك - التجاذب
- 163 • المسلك المائي
- 164 • المراجع

الفصل السادس

169 الأنزيمات

169 • مقدمة

170 • طبيعة الأنزيمات

172 • التسمية والتخصص

173 • التصنيف

174 – الأنزيمات المائية

174 – أنزيمات الأكسدة – الإختزال

175 – الفوسفوريليزات

175 – الترانسفيريزات «الأنزيمات الناقلة»

176 – الكربوهأكسيليزات

176 – الأيسوميريزات

176 – الأيبيميريزات

177 • مركب الأنزيم – مادة الأساس

• المجموعات الإضافية (غير البروتستية):

179 المنشطات، العوامل الموافقة والأنزيمات المرافقة

181 • توزيع الأنزيمات فى النبات

182 – العوامل المؤثرة فى فعالية الأنزيم

183 – تركيز مادة الأساس

183 – تركيز الأنزيم

184 – درجة الحرارة

185 - تركيز أيون الهيدروجين

187 - المعوقات

187 - التعويق اللاتنافسي

187 • الملخص

188 • المراجع

الفصل السابع

189 الكربوهيدراتات

189 • مقدمة

189 • التصنيف

190 - السكريات الأحادية

195 - السكريات المحدودة العدد

198 - السكريات المتعددة

204 • تحول الكربوهيدراتات

205 • التفسفر

207 - تكوين وتفتيت السكروز

208 - تكوين وتفتيت النشأ

215 - تكوين وتفتيت السليلوز

219 - تكوين وتفتيت المواد البكتينية

220 - الإنولين

221 ● الملخص

222 ● المراجع

الفصل الثامن

225 التنفس والتخمير

225 ● مقدمة

225 ● أدينوسين ثلاثي الفوسفات : مركب مرحلي ذو طاقة

227 ● انطلاق الطاقة

228 - التحليل الجليكوزي

232 ● التخمر

234 - تكوين أستيل كوانزايم أى

237 - حلقة كريس

241 - منظومة نقل الالكترون

243 - تحول السكريات السداسية أحادية الفوسفات

245 - حلقة الجليوكسيليت

246 ● قياس التنفس

248 - معامل التنفس

250 ● العوامل المؤثرة فى معدل التنفس

250 - درجة الحرارة

252 - الأكسجين

253	– ثاني أكسيد الكربون
254	– الأملاح الغير عضوية
254	– المنبهات الميكانيكية
254	– الجروح كمنبه للتنفس
255	• الملخص
255	• المراجع

الفصل التاسع

257	انتقال السكريات
257	• مقدمة
258	• تشرح أنسجة اللحم
258	– أنواع الخلية ووظيفتها
260	– عناصر الأنابيب الغربالية
262	• المواد المنقولة في اللحم
262	– الكربوهيدرات «متميئات الكربون»
265	– المركبات النيتروجينية
265	• الخواص العامة للنقل اللحائي
266	– اتجاه الحركة
271	– معدلات الانتقال والسرعات
273	– العوامل المؤثرة على النقل

● ميكانيكية النقل اللحائي 286

– افتراضية الانسياب الكتلي أو الضغطى 287

– افتراضية التجدول البروتوبلازمى 290

● ملخص 293

● المراجع 294

الفصل العاشر

صبغات وتركيب جهاز البناء الضوئى 299

● مقدمة 299

● نبذة تاريخية 299

● الصبغات المؤثرة فى عملية البناء الضوئى 307

– صبغات الكلوروفيل 307

– صبغات الكاروتينيات 315

– صبغات الفيكوبليينات 322

● البلاستيدات الخضراء 325

– تركيب (بنية) البلاستيدة الخضراء 326

– تكوين البلاستيدة الخضراء 330

– المنظومة الصفيحية ونشوء الكلوروفيل 333

– الاستقلال الذاتى الوراثى للبلاستيدات الخضراء 334

337 ● الكروماتوفور البكتيرى

338 ● المراجع

الفصل الحادى عشر

345 تفاعلات النور والظلام فى عمليات البناء الضوئى

345 ● مقدمة

345 ● الطاقة الاشعاعية

347 ● الجذور الطليقة

350 ● انتقال الطاقة

354 ● مصدر الأوكسجين فى عمليات البناء الضوئى

356 ● تأثير ايمرسن

358 ● منظومات الصبغة الثنائية

359 ● وحدة البناء الضوئى

361 ● انتاجية قدرة التمثيل

363 – تمثيل ثانى أوكسيد الكربون

364 – فسفرة البناء الضوئى

375 ● مركبات الكربون فى البناء الضوئى

376 – الكشف بالنظائر المشعة

377 – التصوير بالاشعاع الذاتى

378 – أنواع النباتات المستخدمة

- 379 مشكلة التعريض المحدود لثاني أكسيد الكربون المعلم
- 381 المستلم الأول لثاني أكسيد الكربون
- 383 دورة كالفن
- 384 مسار هتش-وسلاك
- 388 • مقارنة بين البناء الضوئي والتنفس
- 390 • قياس البناء الضوئي
- 390 - عدد الفقاعات
- 391 - الطريقة المانومترية
- 392 • قياس امتصاص ثاني أكسيد الكربون
- 393 • قياس امتصاص ثاني أكسيد الكربون المشع
- 393 • المراجع

الفصل الثاني عشر

-
- 397 العوامل المؤثرة في معدل البناء الضوئي
 - 397 • مقدمة
 - 397 • العوامل المحددة
 - 401 - الضوء
 - 406 - ثاني أكسيد الكربون
 - 415 - درجة الحرارة
 - 419 - الأوكسجين
 - 420 - الماء
 - 422 • المراجع

الفصل الثالث عشر

الكشف عن العناصر الضرورية وتوفرها ومدى إتاحتها للنبات 425

● مقدمة 425

● العناصر العديدة الموجودة في النبات 426

– العناصر الأساسية 426

– العناصر النزرة 426

● طرق الكشف 427

– تحليل الرماد 428

– الزراعة في المحاليل 429

– الزراعة في الرمل 431

● وجود العناصر المختلفة 434

– الفوسفور 434

– الكالسيوم 439

– المغنيسيوم 442

– البوتاسيوم 444

– الحديد 447

– المنغنيز 448

– النحاس 449

– الزنك 450

– البورون 451

– الموليبدنيوم 452

– العناصر الأخرى 453

● المراجع 455

الفصل الرابع عشر

- 459 امتصاص الأملاح المعدنية وانتقالها
- 459 • مقدمة
- 460 • الامتصاص غير الفعال
- 460 - الحيز الحر الخارجي والظاهري
- 462 - التبادل الأيوني
- 463 - اتزان دونان
- 464 - الدفع الكتلي
- 466 • النقل الفعال
- 467 - مفهوم الحامل
- 472 - مضخة السيستوكروم
- 474 - آلية الحمل بمشاركة الـ (ATP)
- 476 • العوامل المؤثرة في امتصاص الأملاح
- 476 - درجة الحرارة
- 477 - درجة تركيز ايونات الهيدروجين
- 478 - الضوء
- 478 - الشد الأوكسجيني
- 478 - الفعل التبادلي
- 480 - النمو

● الانتقال 481

– تداول الأملاح المعدنية 486

– التداول وإعادة الانتفاع 493

● المراجع 495

الفصل الخامس عشر

وظائف العناصر المعدنية الأساسية وأعراض شحها (نقصها) 499

● مقدمة 499

● النتروجين 499

– وظيفة النتروجين 499

– أعراض شح (نقص) النتروجين 500

● الفوسفور 501

– وظائف الفوسفور 501

– أعراض شح الفوسفور 501

● الكالسيوم 502

– وظائف الكالسيوم 502

– شح الكالسيوم 504

● المغنيسيوم 505

– وظائف المغنيسيوم 505

507	– أعراض شح المغنيسيوم
508	● البوتاسيوم
508	– وظائف البوتاسيوم
508	– أعراض شح البوتاسيوم
509	● الكبريت
509	– وظائف الكبريت
510	– أعراض شح الكبريت
512	● الحديد
512	– وظائف الحديد
514	– أعراض شح الحديد
515	● المنغنيز
515	– وظائف المنغنيز
516	– أعراض شح المنغنيز
517	● النحاس
517	– وظائف النحاس
518	– أعراض شح النحاس
518	● الزنك
518	– وظائف الزنك
519	– أعراض شح الزنك

● البورون 520

– وظائف البورون 520

– أعراض شح البورون 521

● الموليبدينوم 522

– وظائف الموليبدينوم 522

– أعراض شح الموليبدينوم 522

● المراجع 523

الفصل السادس عشر

التحول الغذائي للنتروجين 527

● مقدمة 527

● التغذية بالنتروجين 528

– نيتروجين التترات والأمونيا 528

– النتروجين العضوى 536

– النتروجين الجزئى 538

– النتروجين القابل للتحول فى التربة 549

● الأحماض الأمينية والأميدات 551

– تخليق الأحماض الأمينية 554

● البروتينات 559

– بنية البروتين 560

– تصنيف البروتين 562

566 ● الأحماض النووية

571 - تخليق البروتين

575 - تفكك البروتين

577 ● المراجع

الفصل السابع عشر

583 هرمونات النمو الطبيعية

583 ● مقدمة

586 ● تعريفات

588 ● توزيع الأكسين في النبات

589 ● انتقال الأكسين

592 ● تأثيراته الفسيولوجية

592 - إطالة الخلية

599 - التنحية الضوئية

604 - التنحية الأرضية

605 - السيادة الطرفية

609 - تكوين الجذور

609 - الإثمار اللاإلحاحي

612 - سقوط الأوراق والفاكهة

616 - التنفس

618 - تكوين الأنسجة الزائدة

- الاختبار الاحيائي 619
- كشف إنحناء بادرات الشوفان 619
- كشف قطع بادرات الشوفان 621
- كشف إنحناء سوق البازلاء المقسومة 623
- كشف تثبيط نمو جذور حب الرشاد 624
- تخليق الأكسين 626
- الهرمونات النباتية الأخرى 628
- أبسجن 628
- حامض التروماتيك 631
- الكالينس 631
- الفيتامينات 633
- المراجع 641

الفصل الثامن عشر

-
- هرمونات النمو الصناعية 651
 - مقدمة 651
 - التركيب الجزيئي والنشاط الأكسيني 651
 - طبيعة التركيب الدائري 652
 - طبيعة السلسلة الجانبية الحامضية 654
 - ترتيب وضعي خاص 656
 - مضادات الأكسين 657

- نشاط الأكسين الحركية 660
- تخميل الأكسين 663
- ميكانيكية تخميل الأكسين 663
- أكسدة بالأنزيمات 663
- أكسدة بالضوء 665
- المراجع 666

الفصل التاسع عشر

- الجبرلينات والسيتوكينات والايثيلين 669
- الجبرلينات 669
- التركيب الكيميائي للجبرلينات 669
- مضادات الجبرلين أو مثبطات النمو 674
- التأثيرات الفسيولوجية 676
- تداخل الجبرلين والأكسين 687
- الكاينتين والسيتوكينيز 690
- التأثيرات الفسيولوجية 692
- التأثيرات الفسيولوجية الأخرى 700
- طرق تأثير السيتوكينيز 702
- الايثيلين 704
- الايثيلين ونضوج النبات 704
- الايثيلين والتنحية الأرضية 706
- الايثيلين والسيادة الطرفية 708

708 – التكوين الحيوى للايثيلين

709 • المراجع

الفصل العشرون

717 التزامن الضوئى

717 • مقدمة

718 • حافظ التزهير

719 – اصطلاحات

721 – أهمية فترة الظلام

723 – أهمية فترة الضوء

725 • الدورات الضوئية المؤثرة

726 – استقبال منه التزامن الضوئى ووجود الهرمون الزهرى

728 – وجود الهرمون الزهرى

729 – نوعية الضوء والتزامن الضوئى

733 – الجبرلينات والاستجابة بالتزهير

735 • ملخص

736 • المراجع

الفصل الواحد والعشون

739 المعاملة بالتبريد

739 • مقدمة

- المعاملة بالتبريد والتزهير 740
- نبات السكران 740
- النجيل السيكاالى 741
- موضع المعاملة بالتبريد 744
- اعتمادها على درجة الحرارة ومدّة التعريض 745
- تجارب التطعيم 746
- عامل العمر 747
- انعكاس المعاملة بالتبريد 750
- إحلال الجبرلين محل المعاملة بالتبريد 752
- عوامل أخرى مغيرة للمعاملة بالبرودة 752
- ملخص 753
- المراجع 754

الفصل الثانى والعشرون

-
- السكون 757
 - مقدمة 757
 - ميزات السكون 758
 - السكون فى البذور 759
 - القصرة القوية 760
 - عدم نضوج الجنين 764
 - مابعد النضوج 764
 - احتياجات معينة من الضوء 776
 - الاحتياج إلى درجة حرارة معينة 769

- 772 وجود مثبطات الانبات
- 773 مركبات تحفز الانبات
- 773 السكون فى البراعم
- 774 التزامن الضوئى والسكون فى البراعم
- 775 الهرمون المسبب للسكون
- 777 السكون فى درنات البطاطس
- 777 مواد مثبطة للنمو
- 781 إطلاق المورتات
- 781 ملخص
- 784 المراجع



صورة من الميكروسكوب الالكتروني توضح انقسام الخلية عند انتهائه في شجيرة الاسبيرج المورقة (*Euphorbia esula*) لاحظ كذلك النواة والنوية والشبكة الاندوبلازمية والميتوكوندريه وجهاز جولجي والبلاستيدات الأولية والاسفيروسومز. (Courtesy of M. Arif Hayat.)

الفصل الأول

الخلية النباتية – تركيبها ووظائف أجزائها

The plant cell - structure and function of its parts

مقدمة Introduction

مع أن النبات يبدو متجانس التركيب ولكنه يتكون من أجزاء مجهرية تعرف بالخلايا cells، بطريقة غريبة وغير معروفة إلى حدّ الآن هذه الأجزاء الصغيرة تعمل بشكل منظم لتعطي الحياة للنبات المتعدد الخلايا. في نبات الخلية الواحدة كما هو في النباتات الأولية (البكتيريا والطحالب)، الخلية كائن منفصل تستطيع الحياة في غياب الخلايا الأخرى.

نحن على أساس متين عندما نقول أن الخلية هي وحدة الحياة الأساسية. هي كذلك أصغر تركيب في الوجود يستطيع النمو والتكاثر، الفيروسات أصغر من الخلايا أعتبرها البعض وحدات حية، إلى حدّ الآن لم يلاحظ أي فيروس منفصل عن الخلايا الحية وفي الواقع يعتمد عليها في تكاثره، لذلك الفيروسات ينقصها عامل مهم وهو التكاثر لا يمكن اعتبارها وحدة حياة أساسية.

حجم وشكل النبات يعتمد على عدد وترتيب وأشكال خلاياه، مثلاً في الفصول القادمة سنرى أن أنسجة التوصيل في النبات تتكون من خلايا خاصة التركيب لنقل كميات كبيرة من الماء والمواد الغذائية بسرعة. كذلك في فصول أخرى سنناقش علاقة معينة بين تركيب الخلايا ووظائفها في الأوراق والجذور. في الحقيقة، الغرض من هذا الكتاب دراسة وظائف أعضاء النبات، علم يبدأ بمعرفة الخلية النباتية وأجزاءها، رسم توضيحي لخلية نباتية نموذجية في شكل 1-1.

جدار الخلية Cell wall

مع وجود إستثناءات قليلة، كل الكائنات يجب أن تحتوى على دعامة طبيعية



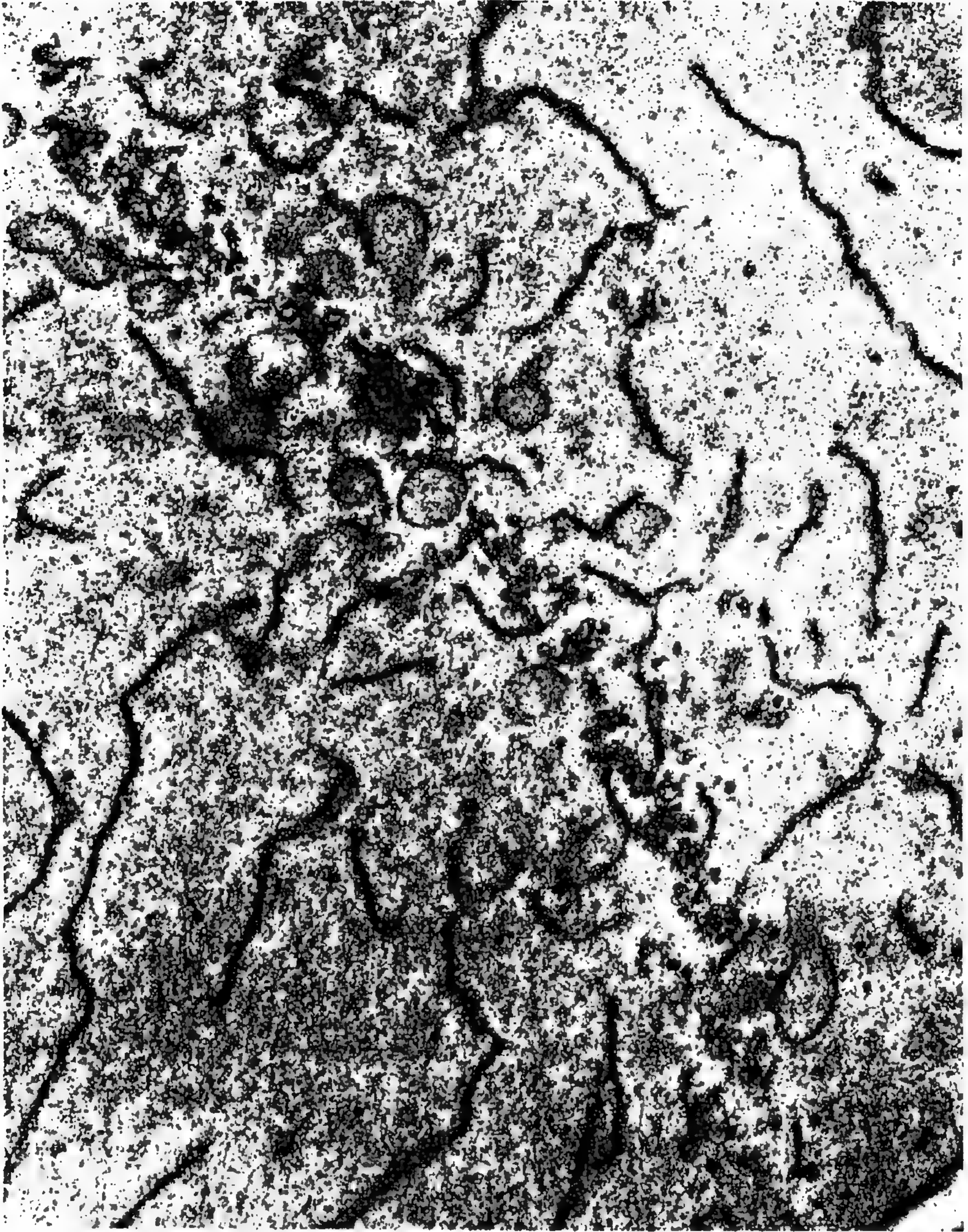
شكل 1-1: رسم تخطيطي يوضح خلية نباتية نموذجية

لتعطيها شكل معين، في عالم الحيوان هذه الدعامة إما أن تكون خارجية exoskeleton الذي تحوى بقية الخلايا أو داخلية endoskeleton وتتماسك فيها بقية الخلايا. في النبات كل خلية محاطة بتركيب صلب يعرف بجدار الخلية الذي ينعدم في الخلية الحيوانية، بوجه عام يعتقد أن جدار الخلية جزءاً غير حى من الخلية الذي يفرز من الجزء الحى من الخلية المعروف بالبروتوبلاست protoplast. مع ذلك إعطاء صفاة الحياة وعدمها لمكونات الخلية المختلفة غير صحيح لأن مكونات الخلية لايمكن إيجادها منفصلة.

مكون جدار الخلية الرئيسى هو السليلوز cellulose ، مركب يتكون من إتصال عدّة آلاف من وحدات السكر، الذى ينتج فى عملية البناء الضوئى photosynthesis صورة أوضح للتكوين الكيميائى لجذر الخلايا سيكون فى فصل قادم. زيادة على السليلوز مركبات بكتيكية وهيميسيلولوز ولجنين وسوبرين وبروتين وكيوتين هى المركبات الرئيسية التى توجد فى جذر الخلايا.

تكوين جدر الخلايا Cell wall formation

يبدأ تكوين جدر الخلايا خلال الطور الأخير من الانقسام الغير مباشر المعروف بالتيلوفيز Telophase (شكل 2-1). لاحظ فى شكل 2-1 أن الأجزاء



شكل 2-1: صورة من الميكروسكوب الإلكتروني توضح بداية تكوين صفيحة الخلية في طور التلوييز في خلية القمة النامية للبصل المنقسمة. نرى في الجهة العلوية اليمنى والسفلية الشمالية جزءاً من نواة التلوييز. صفيحة الخلية المتكونة تصل ما بين أسفل اليمين إلى أعلى الشمال. بداية غشاء الشبكة الاندوبلازمية مع دلالة تفرعه موجود في الجهتين من صفيحة الخلية. مجاوراً لصفيحة الخلية بداية الشبكة الاندوبلازمية قصيرة وتكون تشابك من شبكة دقيقة وانتفاخات على الخط الفاصل ما بين الخليتين.

(After K. Porter and R. Machado, 1960. Biophys. Biochem. Cytol. 7:167)

الأنبوبية للخيوط الاندوبلازمية endoplasmic reticulum قد إنتقلت إلى المناطق الوسطى من الخلية خلال طور التلوفيز. يعتقد الباحثون أن هذه الخيوط تدخل في تكوين صفيحة الخلية cell plate أو الطبقة الوسطى middle lamella، يمكن أن نعتقد أن الطبقة الوسطى هي المادة التي تتماسك بها الخلايا المجاورة. مركب واحد بصفة خاصة هو بكتات الكالسيوم calcium pectate (ملح الكالسيوم لحامض البكتيك) موجود بكثرة في الطبقة الوسطى ويعمل كمادة لاصقة مهمة بين الخلايا، في الحقيقة سبب عدم تماسك الفاكهة أثناء النضوج هو ذوبان المواد البكتيكية للطبقة الوسطى. هذه المواد تفقد خاصتها اللاصقة بواسطة الإنزيمات البكتوليتيك pectolytic enzymes التي يزيد نشاطها كلما نضجت الثمار.

الجدار الأولي Primary wall : الجدار الأولي بجانب الطبقة الوسطى وهو أول ماينتج في تكوين جدار الخلية من البروتوبلاست protoplast. خلال زيادة حجم الخلية الجدار الأولي يبقى رقيق ومطاط elastic، يتغلظ ويصبح صلب عند الإنتهاء من زيادة حجم الخلية.

الباحثون الأولون اعتقدوا أن الجدار الأولي يحتوى على المواد البكتيكية وهيميسليلوز وسليلوز، بوجود المواد البكتيكية بكميات كبيرة فإنها تغطي على خواص الجدار خلال نمو الخلية. مثلاً كير Kerr (21) أشار إلى أن مركبة الجدار الأولي خلال إطالة الخلايا تقترح وجود وأهمية المواد البكتيكية، مع ذلك تحليل الجدار الأولي لخلايا بادرات الشوفان الذى قام بها بايشب ومن معه Bishop et al (9) أوضحت وجود الهيميسليلوز بكميات أكبر من المواد البكتيكية، كذلك رى وألبرشيم Ray (30) and Albersheim (1) أوضحا أن الجدار الأولي يحتوى على كميات قليلة من المواد البكتيكية، هذه المعلومات تقترح أن الهيميسليلوز والمكونات الأخرى للجدار الأولي تلعب دوراً مهماً في الأطوار الأولي من نمو الخلية مما اعتقد في السابق. الهيميسليلوز زيلو جلوكان xyloglucan مادة مهمة رابطة في تركيب جدر الخلايا، زيلو جلوكان له رابطة هيدروجينية بالسليلوز ورابطة تساهمية coralent مع المركبات البكتيكية (4، 42).

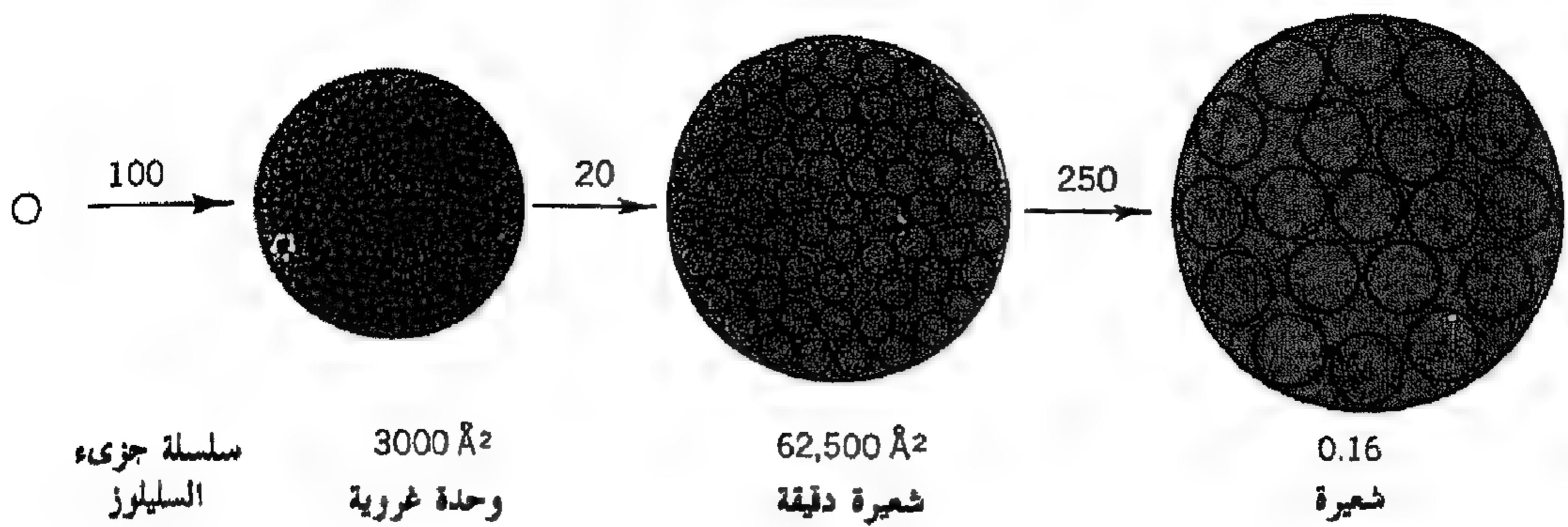
في دراسة لتركيب جدر خلايا القمة النامية للجذر وجد جنسن jensen (20)

مع أن جدر الخلايا ماقبل الحزم الوعائية provascular تحوى على نسبة كبيرة من المواد البكتيكية والهيميسليلوز، جدر خلايا القشرة cortex والبروتودرم protoderm تحوى على نسبة قليلة من هذه المواد. يظهر أن كل مكونات جدر الخلايا موجودة فى الجدار الأولى، نسبة وجودها تختلف باختلاف الخلايا. الجدير بالذكر كذلك جدر الخلايا تحتوى على كميات كبيرة من مركبات البروتين الذى هي غنية بالاحماض الأمينية البرولين proline والهيدروكس برولين hydroxyproline.

الجدار الثانوى secondary wall : يتغلظ جدر الخلية كلما زادت فى النضوج بترسب طبقات من السليلوز يفرزها السيتوبلازم cytoplasm. يصبح جدر الخلية أقل مرونة وأخيراً تقريباً غير مرن. وبهذا نعرف لماذا تتوقف إطالة الخلايا عندما يتكون الجدار الثانوى. الجدار الثانوى هو الذى يعطى الخلية النباتية استقلالية التركيب.

السليلوز هو المركب السائد الوجود فى الجدار الثانوى. طبقات جدر الخلايا التى تتكون فى الأطوار الأخيرة من النمو معظمها سليلوز نقى. المثل المعروف هو ألياف القطن التى تحوى على أكثر من 90% من الوزن الجاف لجدر الخلايا سليلوز نقى.

ترتيب السليلوز الجزيئي والماكرو جزيئى فى جدر الخلايا Molecular and macromolecular arrangement of cellulose in the cell wall : جدر الخلايا يمكن أن تكون أخيراً شبكة من خيوط السليلوز التى تختلف فى التعقيد والحجم. سيجل Siegel (33) شرح علاقة سلاسل جزيئات السليلوز. أصغر وحدة فى جدر الخلية هي الشعيرات الأولية elementary fibrils أو الوحدات الغروية micelles. كل واحدة من هذه تتركب من 100 سلسلة سليلوز تقريباً ولها مساحة تقاطع $2A3000$ تقريباً. أكبر خليط سليلوز بعد ذلك هو الشعيرات الصغيرة microfibril التى يعتقد أنها تتكون تقريباً من 20 وحدة غروية ولها مساحة تقاطع تقريباً $2A62.500$ (شكل 1-3). مع أن جزيء السليلوز لا يمكن مشاهدته حتى



شكل 3-1 : رسم تخطيطي يوضح اتحاد خيوط جزيئات السليلوز في وحدات غروية وشعيرات دقيقة وشعيرات (عند الرسم لم يلاحظ المقياس). الأرقام تدل على طول القطر التقريبي لكل وحدة.

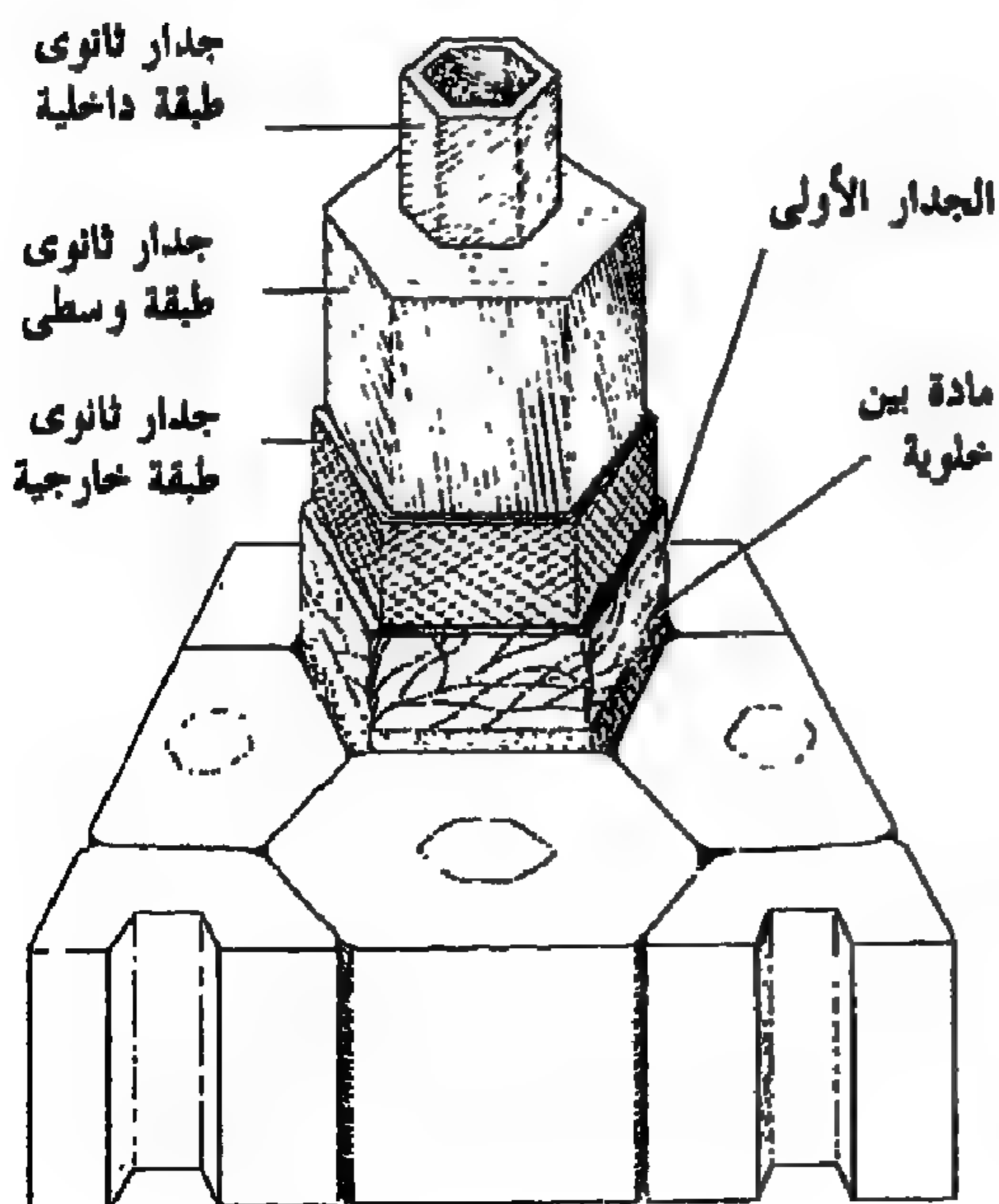
باستعمال الميكروسكوب الإلكتروني electron microscope، الوحدات الغروية والألياف الصغيرة يمكن رؤيتها بوضوح تحت الميكروسكوب الإلكتروني. مع أن الشعيرات الصغيرة تكون 20% من حجم الجدار الأولى لكنها تعتبر الوحدات الأساسية في جدر الخلايا (2). مثلاً لو نزع المواد الغير سليلوزية من جدر الخلايا تسبب تغير بسيط في شكل الخلية أو خواص الجدر الميكانيكية.

تجمع تقريباً 250 من الألياف الصغيرة تكون شعيرة ميكروسكوبية واحدة مساحة تقاطعها $0.16 \mu^2$. شعرة القطن التي يمكن رؤيتها بالعين المجردة تحتوي على تقريباً 1500 شعيرة، بعملية حسابية بسيطة يمكن توضيح أن هناك $10^8 \times 7.5$ سلسلة من جزيئات السليلوز في شعرة قطن واحدة.

الوضع الطبيعي للشعيرات الصغيرة في الجدار الأولى تختلف عنها في الجدار الثانوي. في الجدار الأولى الشعيرات الصغيرة وضعها متعامد مع طول الخلية ولكنها توجد طولياً في زوايا الخلايا. في الجدار الثانوي الطبقات يمكن تمييزها كل طبقة لها ترتيب مختلف للشعيرات الصغيرة (شكل 4-1) مثلاً في الصنوبريات Conifers. جدر التراكيد Tracheid توضع فيها خمسة طبقات الطبقة الوسطى وجدار أولى رقيق وثلاثة طبقات من الجدر الثانوي. لذلك تعتبر تسعة طبقات من الجدار يفصل تجويف خليتين من التراكيدات المتجاورة.

فى شكل 4-1 شعيرتان صغيرتان حلزونيتان تكونان زاوية كبيرة مع قائم الخلية يمكن رؤيتهما فى الطبقة الخارجية من الجدار الثانوى. فى الطبقة الثانية من الجدار الثانوى يمكن ملاحظة الشعيرات الصغيرة فى أشكال حلزونية ودوائر متحدة المركز. الطبقة الداخلية توجد الشعيرات الصغيرة فى أشكال منبسطة وحلزونية (36).

مناطق التكوين Site of synthesis : يعتقد العلماء الأولون أن تكوين جدر الخلايا يحدث فى أماكن خاصة ما بين جدر الخلايا والسيوبلازم. بعد إختراع الميكروسكوب الالكترونى وجد أن السيوبلازم يتخلل جدر الخلايا فى أماكن مختلفة من تلاقى الجدر بالسيوبلازم (27، 28، 29، 43). تكوين جدر الخلايا يعتقد أن يحدث فى هذه الأماكن الخاصة. بعض العلماء أدخلوا بعض التعديلات على هذه النظرية بحيث أن تكوين جدر الخلايا يحدث فى الأماكن التى فيها الخيوط السيوبلازمية plasmodesmata تتخلل الجدر (32، 35). مازال هناك بعض العلماء يعتقدون أن تكوين الشعيرات الصغيرة يحدث فى جدر الخلايا فى مناطق منفصلة من السيوبلازم (5). نظرياً كل المواد الأولية اللازمة لتكوين جدر الخلايا تنتقل إلى هذه الأماكن التى يحدث فيها تكوين الجدر، تقريباً يحدث



شكل 4-1 : منظر يوضح قطاع لعدة طبقات من جدار الخلية يبين ترتيب الشعيرات الدقيقة للسليوز فى كل طبقة.

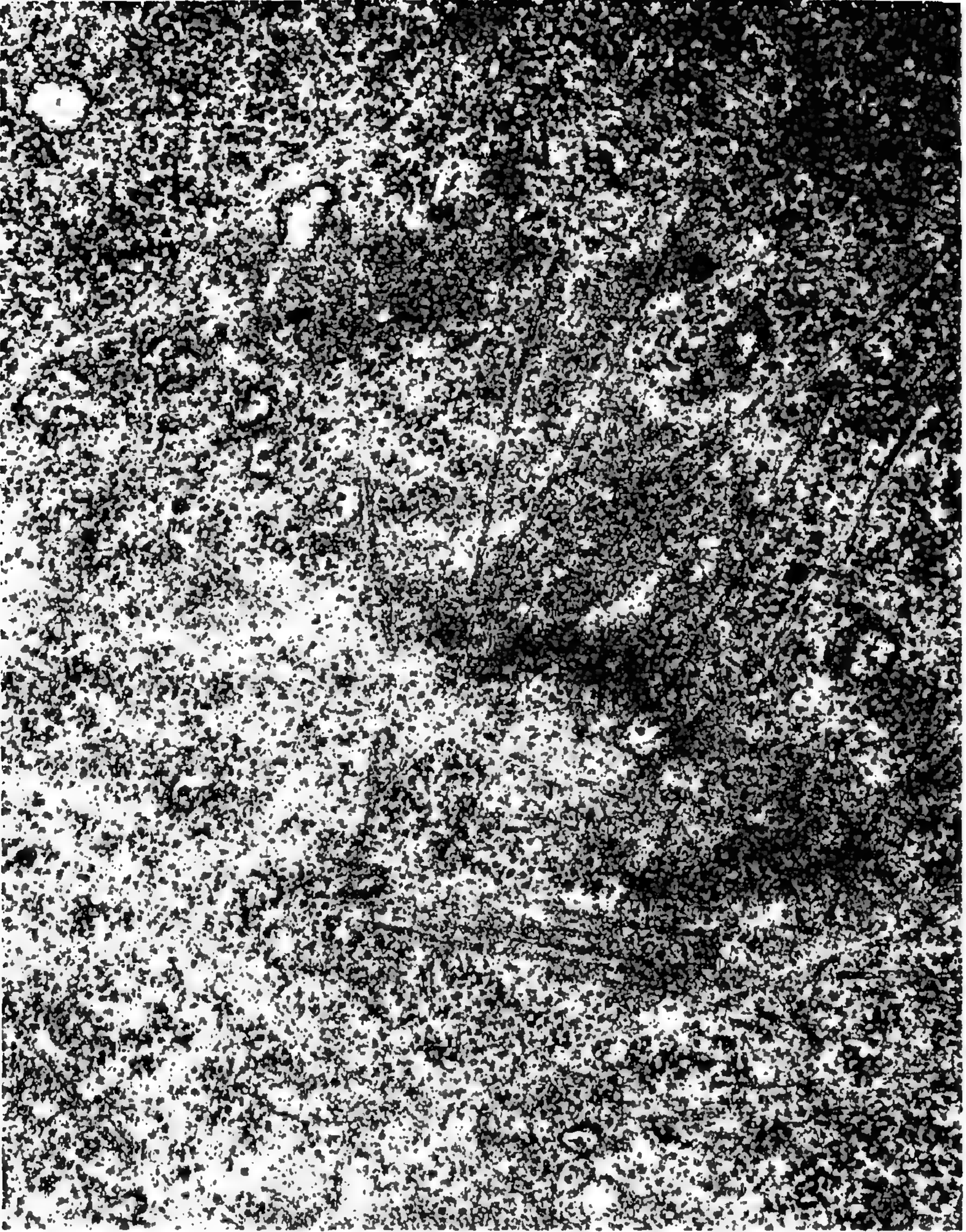
(After A. Wardrop and A. Bland. 1959. Proc. 4th Intl. Congr. of Biochem, 2:76 New York: Pergamon Press).

هذا الانتقال خلال الخيوط السيتوبلازمية. ويلي ومن معه Whaley et al (39, 40) أشاروا إلى أهمية إطالة الشبكة الاندوبلازمية endoplasmic reticulum إلى سطح البلاستيدات الأولية protoplast في هذا الشأن. كثير من العلماء لاحظوا أن الشعيرات الصغيرة توجد بشكل موازية لبعضها، هذا يقترح إشترك بعض التركيبات في السيتوبلازم، لقد ساند هذا الاقتراح لبترو وبرتير Ledbetter and Porter (22) عندما لاحظا وجود أنابيب صغيرة microtubules في سيتوبلازم خلايا اللحاء (شكل 1-5) هذه الأنابيب الصغيرة توجد ملاصقة جداً لمناطق تقارب السيتوبلازم بجدر الخلايا ووضعها موازياً للشعيرات الصغيرة في جدار الخلية. إلى حد الآن لا يوجد ما يثبت علاقة مباشرة للأنابيب الصغيرة في تكوين الشعيرات الصغيرة. زيادة على ذلك تمزيق الأنابيب الصغيرة بالكولشيسين colchicine يغير من ترتيب الشعيرات الصغيرة بدون أن يؤثر في تكوينها (37).

غشاء الخلية Cell membrane

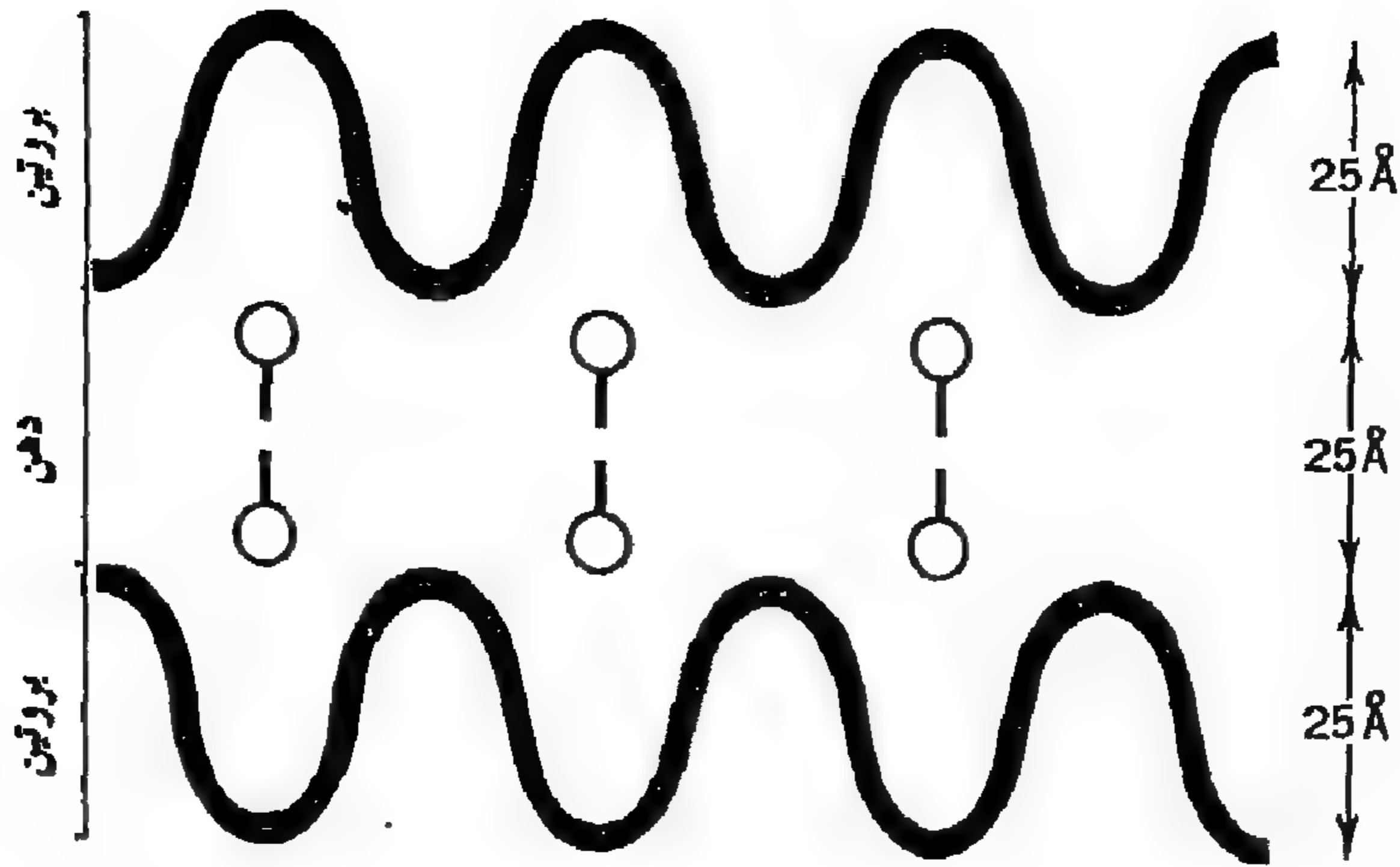
مع أن لحد ما جدار الخلية يفصلها من البيئة المحيطة ولكنه فصل غير تام. معظم المواد الموجودة قريباً من الخلية لا يمنعها الجدار من الدخول إليها. إذا لم يكن للخلية أى حاجز آخر لمنع دخول المواد الغير مرغوب فيها فإن حياة الخلية تكون في خطر. في الحقيقة الخلية الحية لا يمكن أن توجد في هذا الوضع. لهذا ملاصق مباشرة لجدار الخلية من الداخل ومحيط بالبروتوبلاست protoplast مركب رقيق وحساس قابل للانشاء يسمى غشاء الخلية cell membrane أو بلازما plasmalemma. أهمية هذا التركيب للخلية الحية مهماً جداً. حيث أن الغشاء يحوى السيتوبلازم ومحتويات السيتوبلازم نستطيع أن نقول أن الغشاء يحتوى ويحافظ على الأجزاء الحية من الخلية.

غشاء الخلية يقوم بتنظيم العملية الحيوية وهي التحكم في دخول وخروج المواد إلى ومن الخلية. غشاء الخلية مميز النفاذية differentially permeable يسمح لبعض المواد بالنفاذ إلى داخل الخلية ويمنع بعضها. زيادة على ذلك غشاء الخلية يسمح لبعض المواد بالنفاذية إلى داخل الخلية ويمنع خروجها منها،



شكل 5-1 : صورة من الميكروسكوب الإلكتروني لقطاع عرضي مماس لجدار خلية لحاء الجذر. عذّة انتفاخات صغيرة يمكن رؤيتها في السيتوبلازم كلها موازية للجدار العرضي.
(Courtesy of M.C. Ledbetter, Brookhaven National Laboratory.)

مثلاً بعض العناصر المعدنية الضرورية يجب أن تتراكم داخل الخلية بتركيزات أعلى مما هي موجودة في المحيط الخارجي. كذلك والمهم للخلية أن الغشاء يمنع لحدّ كبير دخول المركبات السامة إلى السيتوبلازم.



شكل 6-1 : رسم توضيحي يبين جزئ غشاء الخلية، يوضح جزئ ثنائي
للدهن في المركز بجانبه جزئ واحد من طبقة البروتين من الجانبين.
(After J. Robertson. 1962, Sci. Amer. 206 (4):64.)

لا يمكن تمييز الغشاء عن السيتوبلازم باستعمال الميكروسكوب العادي بسبب اللون الواحد لهما. ولكن غشاء الخلية يمكن تمييزه بوضوح كمركب منفصل عن السيتوبلازم باستعمال الميكروسكوب الإلكتروني.

تحليل غشاء الخلية كيميائياً وفيزيائياً أوضح أنه بروتين دهني lipoprotein وله جزئين مركبين من الدهن محاطان بطبقة من جزئ البروتين. روبرتسن Robertson (31) قدّر أن سمك الغشاء تقريباً 75 Å. توضيح يمثل جزئ الغشاء في شكل 6-1.

محتويات السيتوبلازم Inclusions of cytoplasm

الشبكة الاندوبلازمية Endoplasmic reticulum

السيتوبلازم في الخلية المرستيمية meristematic cell متشابك بحويصلة محاطة بغشاء تسمى الشبكة الاندوبلازمية أو الارجستوبلازم ergastoplasm. غشاء هذه الحويصلة يعتقد أنه بروتين دهني lipoprotein بشكل يشبه غشاء الخلية. مع أن الشبكة الاندوبلازمية تحافظ على مظهرها يمكن أن تتغير خلال تطور الخلية أو القيام ببعض أنشطتها.

الشبكة الاندوبلازمية تستمر مع الشبكة النووية nuclear membrane وتصل إلى سطح الخلية (38، 41). في الحقيقة هذه الأغشية وجدت في الجدران الأولية لبعض الخلايا وأحياناً تصل إلى الخلايا المجاورة (39، 40، 41).

ويلي ومن معه Whaley et al (39، 40) أشاروا إلى محتويات أغشية النواة بأنها الشبكة الاندوبلازمية تصل ما بين محتويات النواة وسيتوبلازم الخلية. حيث أن بعض خيوط الشبكة الاندوبلازمية تصل من خلية إلى الخلية المجاورة فإن أنوية هاتين الخليتين يمكن أن تعتبران في حالة إتصال مباشر.

بالنظر إلى الخلية من ثلاثة مساقط يمكن أن نرى الشبكة الاندوبلازمية تقسم السيتوبلازم إلى مجموعة فجوات صغيرة. أخيراً تقسيم السيتوبلازم هذا أعطى كثيراً من العناية. داخل هذه الفجوات إنزيمات معينة أو مواد التفاعل يمكن أن تتجمع أو يتخلص منها. هذه الظاهرة لها أهمية حيوية للخلية. سنرى في الفصول القادمة مثلاً أن تفاعلاً يمكن أن يضطر في مسار معين بسبب تراكم بعض المواد والنقص في أخرى. مع أنه لم يبحث جيداً أهمية الشبكة الاندوبلازمية لنشاطات الخلية العامة.

الميتوكوندريّة Mitochondrion

ماعداء النواة، حصلت الميتوكوندريّة على أكثر دراسة من أي محتويات الخلية الأخرى. النتيجة أن معلوماتنا على الشكل الخارجى ووظيفة الميتوكوندريّة متوفرة بغزارة. سنحدد أنفسنا في هذا الوقت أكثر بالشكل الخارجى للميتاكوندريّة من وظيفتها الذى سأدرس بالتفصيل فى فصل على التنفس.

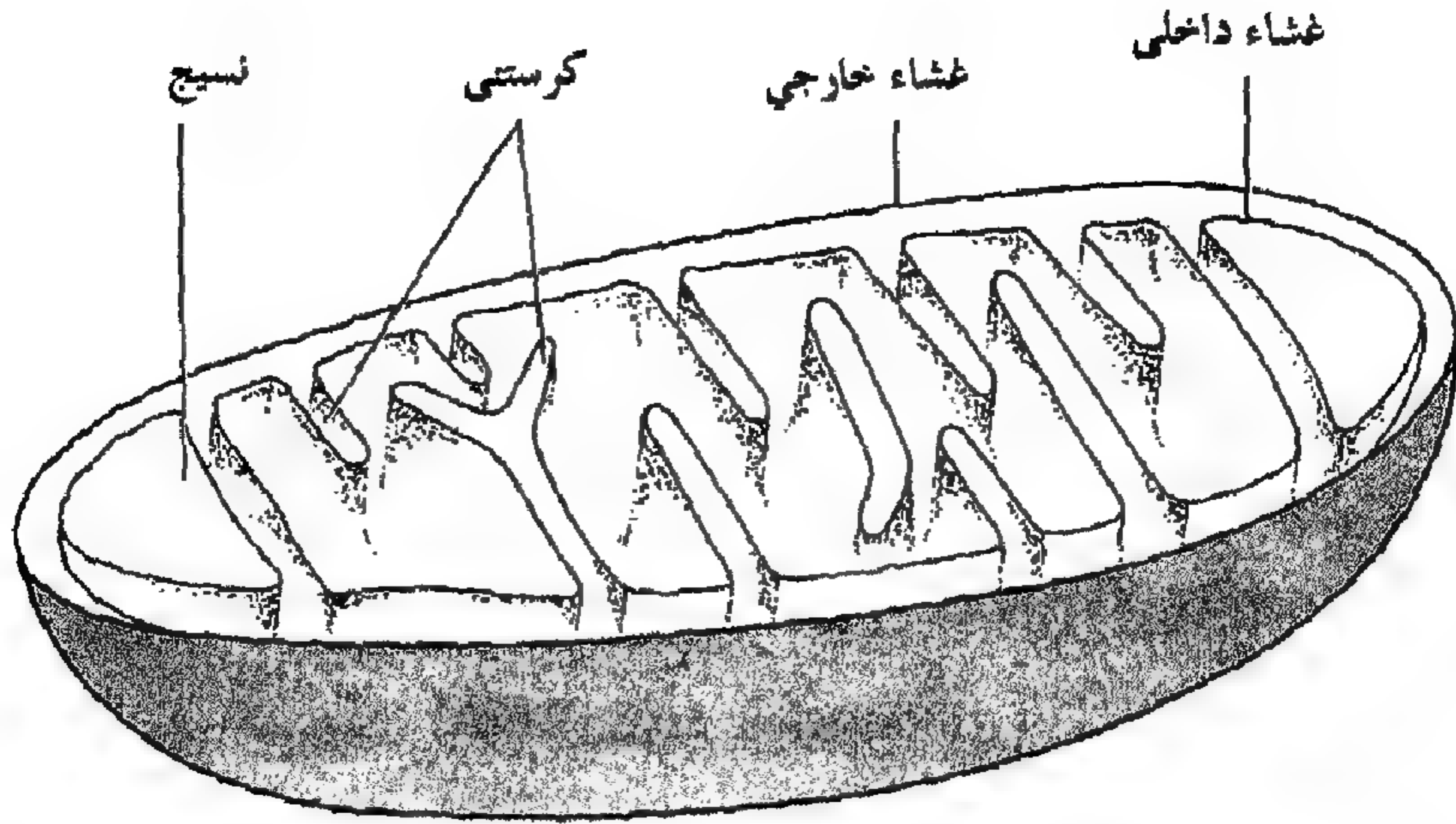
انتقال الطاقة فى الميتاكوندريّة Energy transfer in mitochondria : حيث أن معظم الطاقة المستعملة فى الخلية مصدرها الميتاكوندريّة فلماذا غالباً ما يطلق عليها «محطة توليد الطاقة» powerhouse للخلية، مثال على ذلك الخلية المرستيمية حيث توجد الميتاكوندريّة بكثرة. ماذا نقصد عندما نقول الميتاكوندريّة توفر الخلية بالطاقة المستعملة؟ عندما يحدث التأكسد البيولوجى للبروتين والدهون

والكربوايدرات في الخلية تنطلق طاقة. هذا مشابه إلى حد ما لإحتراق ورق أو خشب حيث تنطلق طاقة في شكل حرارة. مع أن في الخلية وبصفة خاصة في الميتاكوندريه معظم الطاقة الناتجة تحفظ في شكل رابطة الفوسفيت الغنية بالطاقة. أهم مركب في هذه الحالة هو الادينوسين ثلاثي الفوسفيت adenosine triphosphate (ATP). ميزة تخزين الطاقة في هذا المركب أن يمكن إطلاقها واستعمالها في تفاعلات الخلية التي تحتاج طاقة. إذن ATP يتكون في الميتاكوندريه وينطلق في الخلية إلى المناطق التي تحتاج طاقة.

الشكل الظاهري للميتاكوندريه Mitochondrion morphology : دعنا نتعرض لتركيب الميتاكوندريه دراسة فيها الميكروسكوب الالكتروني عاملاً مهماً. هذا الجسم عديد الاشكال pleomorphic يتكون من غشاء ذو طبقتين يحتوى على النسيج الداخلى matrix ويتراوح حجمه بين 0.2 إلى 0.3 μ . في الغشاء الداخلى عدّة ثنايا تتمدد داخل النسيج الداخلى. بعض هذه الثنايا تخترق النسيج الداخلى وتصل الغشاء الداخلى من الجهة الأخرى. هذه الثنايا المعرضة للغشاء الداخلى تسمى كرسى cristae (شكل 7-1).

الكرسى فى الميتاكوندريه جذبت كثيراً من الإنتباه لأن لها شبه كبير بنظام الصفائح lamellas system فى البلاستيدات الخضراء chloroplasts (انظر فصل 10). يمكن أن تكون لهذه المحتويات السيتوبلازمية أصل واحد.

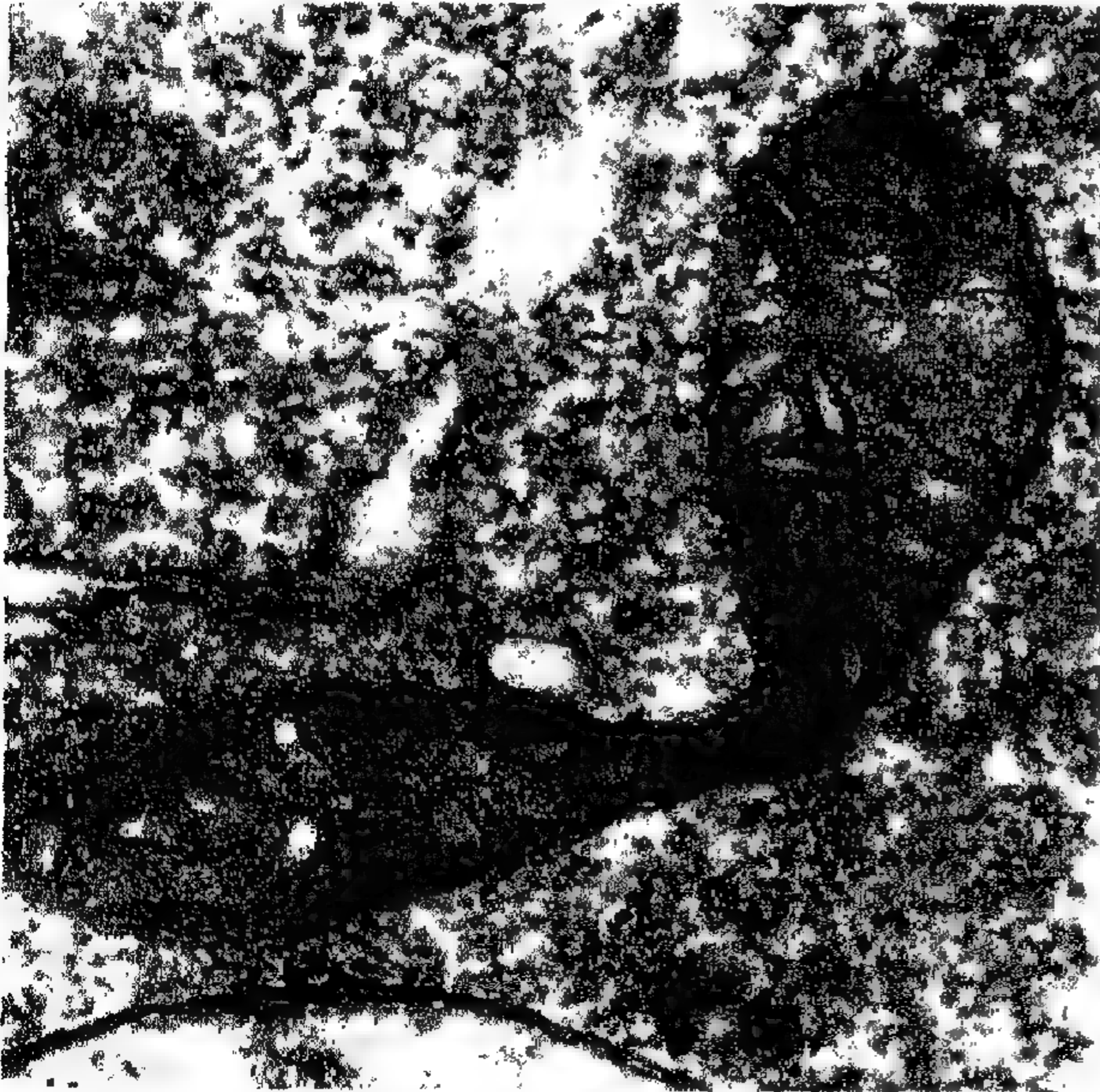
أهمية التركيب التنظيمى Importance of structural organization : بسبب التركيب المعقد للميتاكوندريه وبسبب تشابه التنظيم فى الميتاكوندريه لأنواع كثيرة من النباتات، نستطيع أن نفترض علاقة قوية ما بين الشكل والوظيفة، مثلاً التأكسد الفسفورى (تكوين ATP) يقف عندما نفقد تركيب الغشاء المزدوج. يظهر أن تفاعلات دورة كريس Krebs cycle الذى يحدث فى الميتاكوندريه يعتمد على تركيب الغشاء المزدوج (45). مع أن الانزيمات الداخلة فى هذه التفاعلات يمكن استخلاصها بسهولة من النسيج الداخلى القابل للذوبان. من الملاحظ أن



شكل 7-1 : رسم توضيحي يبين قطاع طولى فى ميتاكوندريه . لاحظ الغشاء من طبقتين والثنايا المعرضة أو الكروستى للغشاء الداخلى .

أجزاء الميتاكوندريه تستطيع أن تقوم ببعض تفاعلات أكسدة دورة كربس وليس كلها (16، 17) .

منشأ الميتاكوندريه **origin of mitochondria** : مع أن عدّة محاولات عملت لتحديد منشأ الميتاكوندريه ولكنه لم يوضح بعد . هناك عدّة نظريات وضعت لشرح تكوين الميتاكوندريه . ويلى ومن معه Whaley et al (41) من رأيهم أن الميتاكوندريه



شكل 8-1 : جزءاً من خلية السقشرة لجذر البصل، تظهر الميتاكوندريه ممكن أن تكون فى حالة انقسام .
(Courtesy of M. Arif Hayat, University of Dayton, Dayton, Ohio.)

يمكن أن تنقسم (شكل 8-1). جهاز جولجي Golgi apparatus (13) وحتى النواة nucleus (19، 20) أعتقد أنها تعطي الميتاكوندريّة. أخيراً اقترح بن جرين وإشمدت Ben Geren and Schmidt (6) أن الميتاكوندريّة يمكن أن تتكون من غشاء الخلية.

بعض العلماء يعتقدون أن الميتاكوندريّة جسم سيتوبلازمي قابل للتكاثر (14). المضمون أن تكاثر الميتاكوندريّة لا تتحكم فيه النواة. مساندة لهذه النظرية أن الأحماض النووية حامض ديوكس ريبونوكليك (deoxyribonucleic acid (DNA وحامض ريبونوكليك (ribonucleic acid (RNA وجدت في الميتاكوندريّة (12، 25، 34). الأحماض النووية عاملاً مهماً في تخزين ونقل المعلومات وتكوين البروتين، خاصية ضرورية الوجود في الأجسام القابلة للتكاثر. من الملاحظ أن DNA للميتاكوندريّة المفصول من فاصولياء المنج Mung bean واللفت Turnip والبطاطا Sweet potato والبصل Onion تختلف عن DNA للنواة المفصولة من نفس النباتات (34).

البلاستيدة الخضراء Chloroplast

التركيب ووظيفة البلاستيدة الخضراء مغطى بالكامل في ثلاثة فصول على التمثيل الضوئي photosynthesis.

جهاز جولجي Golgi apparatus

قبل اختراع الميكروسكوب الاليكترونى وجود جهاز جولجي أو مركب جولجي Golgi complex كما يسمى أحياناً كان موضوع جدل. الميكروسكوب الاليكترونى لم يترك أى شك لوجوده (شكل 9-1).

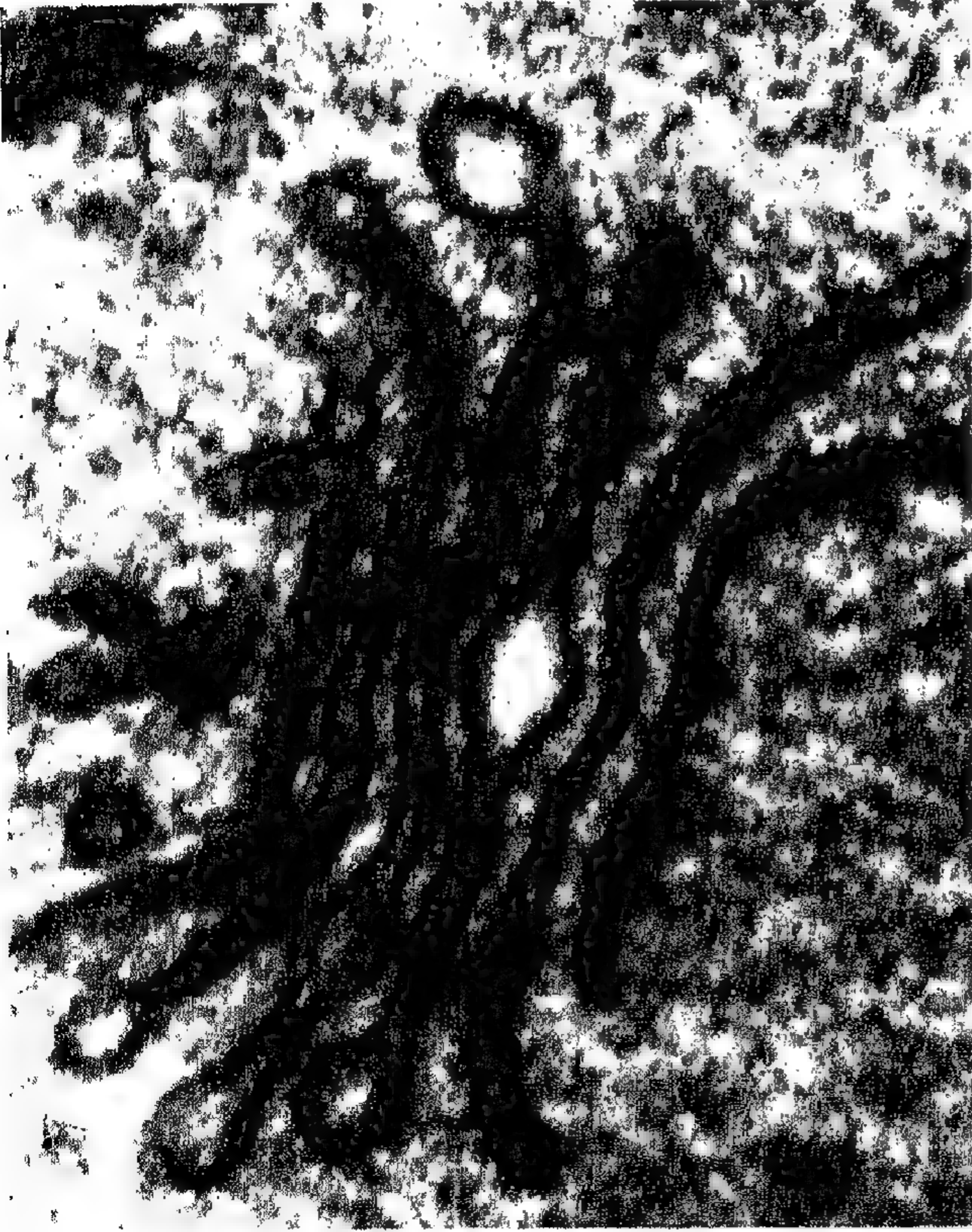
تركيب جهاز جولجي Structure of Golgi apparatus : جهاز جولجي كما يرى فى الصورة المجهرية يتركب من جزأين كومة من الأوعية المفلطحة المحاطة بغشاء cisternae ومجموعة حويصلات vesicles صغيرة دائرية. التى تظهر فى مجموعات حول حواف الأوعية. بالرجوع إلى ويلى ومن

معه Whaley et al (39،40) حويصلات جولجي تنبثق من حواف أوعية جولجي .
يعتقد أن الحويصلات تظهر من أغشية الأوعية .

أغشية جهاز جولجي يشبه لحدّ ما غشاء الشبكة الأندوبلازمية في الحقيقة
بعض العلماء (18) يعتقدون أن اندماجاً يحدث ما بين أوعية جولجي والشبكة
الاندوبلازمية . هؤلاء العلماء كذلك اقترحوا أن الحويصلات الصغيرة المتصلة
بأوعية جولجي يمكن أن تندمج مع هذه الأوعية أو تندمج مع بعضها لتكون
أوعية .

وظيفة جهاز جولجي Function of Golgy apparatus

إلى حدّ الآن جهاز جولجي لم يفصل في حالة نقية لهذا نستطيع أن نفترض
وظيفته، حيث أن يمكن رؤيته بسهولة في خلايا الإخراج، النظرية المقبولة هي

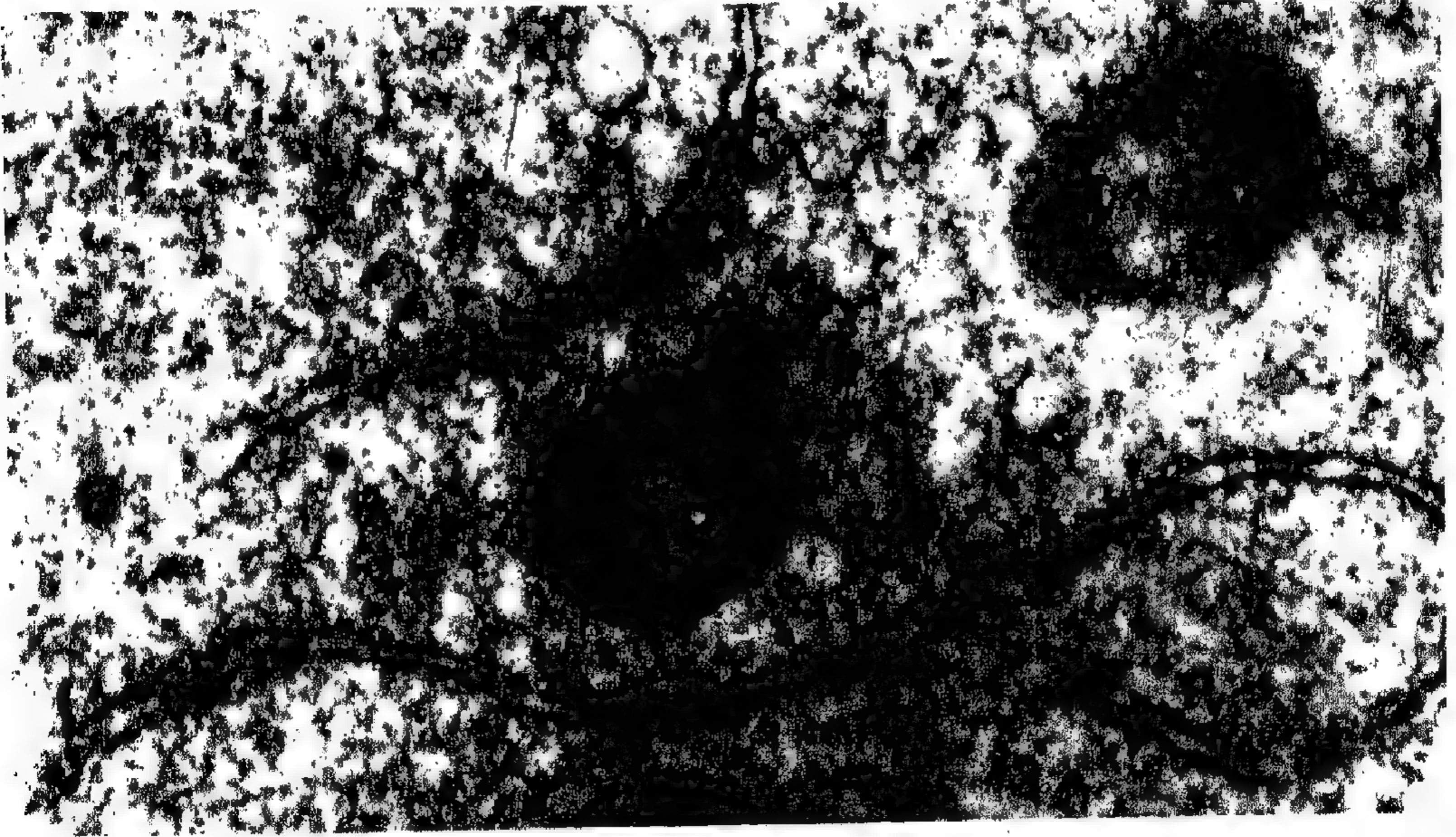


شكل 9-1 : صورة من الميكروسكوب
الالكترونى تبين جهاز جولجي من
خلية القشرة لجذر الفجل.

(Courtesy of M. Arif Hayat,
University of Dayton, Dayton,
Ohio.)

أنه يدخل في بعض تكوينات الخلايا. جهاز جولجي لوحظ أنه يتركز في مناطق تكوين جدار الخلية (41)، يقترح أن يكون له مهام في هذه العملية.

الميكروسوم (الريبوسوم) Microsome (ribosome) : متحد مع الشبكة الاندوبلازمية أو سابحاً في السيتوبلازم أجسام ميكروسكوبية تسمى الميكروسومات أو الريبوسومات (شكل 10-1). بالرجوع إلى ويلي ومن معه Whaley et al (41) جزءاً الميكروسومي من السيتوبلازم يحتوى على 40-50% من RNA للخلية، و 15% من بروتين الخلية وحوالي 50% من الدهون الفسفورية للخلية. الميكروسوم يمكن وصفه بمركب الدهن الفسفوري ريبونوكليو بروتين - phospholipid - RNA . ribonucleo - protein complex هو الحامض النووي الذى يقوم أولاً بتكوين البروتين، حقيقة قادة العلماء إلى الافتراض أن الميكروسومات لها عمل هام في تكوين البروتين. هذا الافتراض اثبتت صحته عندما وضح تكوين البروتين بالميكروسومات المفصولة من الخلية.



شكل 10-1 : جزءاً من خلية القشرة لجذر البصل توضح الشبكة الاندوبلازمية المحيطة ومعه الريبوسومات المرافقة. لاحظ كذلك الريبوسومات المنطلقة في السيتوبلازم.

(Courtesy of M. Arif Hayat, University of Dayton, Dayton, Ohio.)

الفجوة Vacuole : فى الخلايا الصغيرة الغير ناضجة مثل الموجودة فى المناطق المرستيمية، الخلية بوجه عام مملوءة بسيتوبلازم غليظ القوام. متوزعة فى السيتوبلازم قطرات تظهر تحت الميكروسكوب مثل فقاعات الماء. هذه القطرات الصغيرة تعرف بالفجوات. كلما كبرت الخلية فى الحجم ونضجت، القطرات الصغيرة تتجمع مع بعضها لتكون الفجوة والذى فى العادة تملأ معظم فراغ الخلية. فى هذه الحالة السيتوبلازم يضغط على الجدار مكوناً طبقة رقيقة حول الفجوة (شكل 1-1).

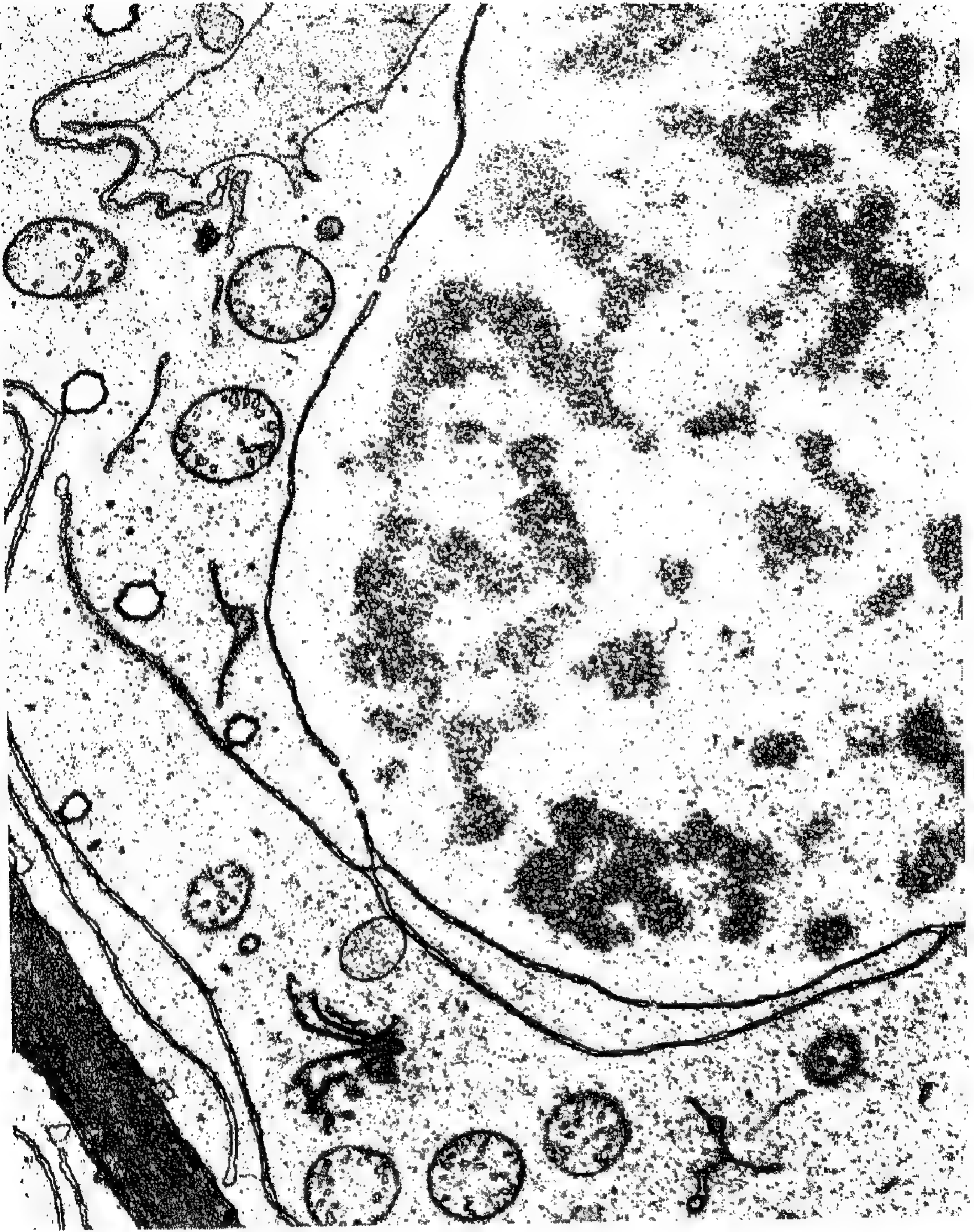
الفجوة مبطنة من الخارج بغشاء واحد من البروتين الدهنى التى يحتوى ماء به مواد عديدة فى محلول solution أو معلقة suspension يشار إليهم جميعاً سائل الخلية cell sap. مثل غشاء الخلية، غشاء الفجوة مميز النفاذية differentially permeable.

فى أنسجة النباتات الراقية، المهمة الأولى للفجوة المحافظة على ضغط الانتفاخ turgor pressure الذى هو ضرورياً كدعامة والتحكم فى حركة الماء. حيث أن سائل الخلية يحتوى على مواد كالسكر والأحماض العضوية والأملاح المعدنية والغازات والأصبغ والدهون، واضح أن الفجوة كذلك تعمل كبالوعة sink للمواد الناتجة من التفاعلات الحيوية.

النواة Nucleus

منذ اكتشافها روبرت براون Robert Brown فى سنة 1835 نواة الخلية جذبت إنتباه وحب استطلاع آلاف من الباحث. إنه مجال جيد للدراسة حيث أنها لها تأثير يتحكم فى الوراثة ونشاطات الخلية. مثلاً النواة تتحكم أو توجه تكوين الأنزيمات التى تحفز معظم إذا لم يكن كل التفاعلات الحيوية فى الخلية، النواة لها تأثير يتحكم فى فيسيولوجية الخلية.

فى الخلية الغير ناضجة النواة جسم دائرى فى مركز سيتوبلازم الخلية. فى الخلية الحية الناضجة النواة موجودة فى جانب الخلية لأن السيتوبلازم مضغوط على الجدار بالفجوة. بوجه عام النواة تظهر مفلطحة قليلاً تحت هذه الظروف.



شكل 11-1 : صورة من الميكروسكوب الالكتروني تبين جزءاً من الخلية المرستيمية للقمة النامية لجذر الدرة، يوضح غشاء النواة ذو الطبقتين مع الفتحات الواضحة. لاحظ استمرارية الغشاء الخارجي مع الغشاء الشائلي للشبكة الاندوبلازمية. واضح كذلك الميتاكوندريه وجهاز جولجي (الشمال السفلي) ومحتوى للسيتوبلازم غير معروف.

(After W. Whaley et al. 1960. Am. J. Botany 74:401)

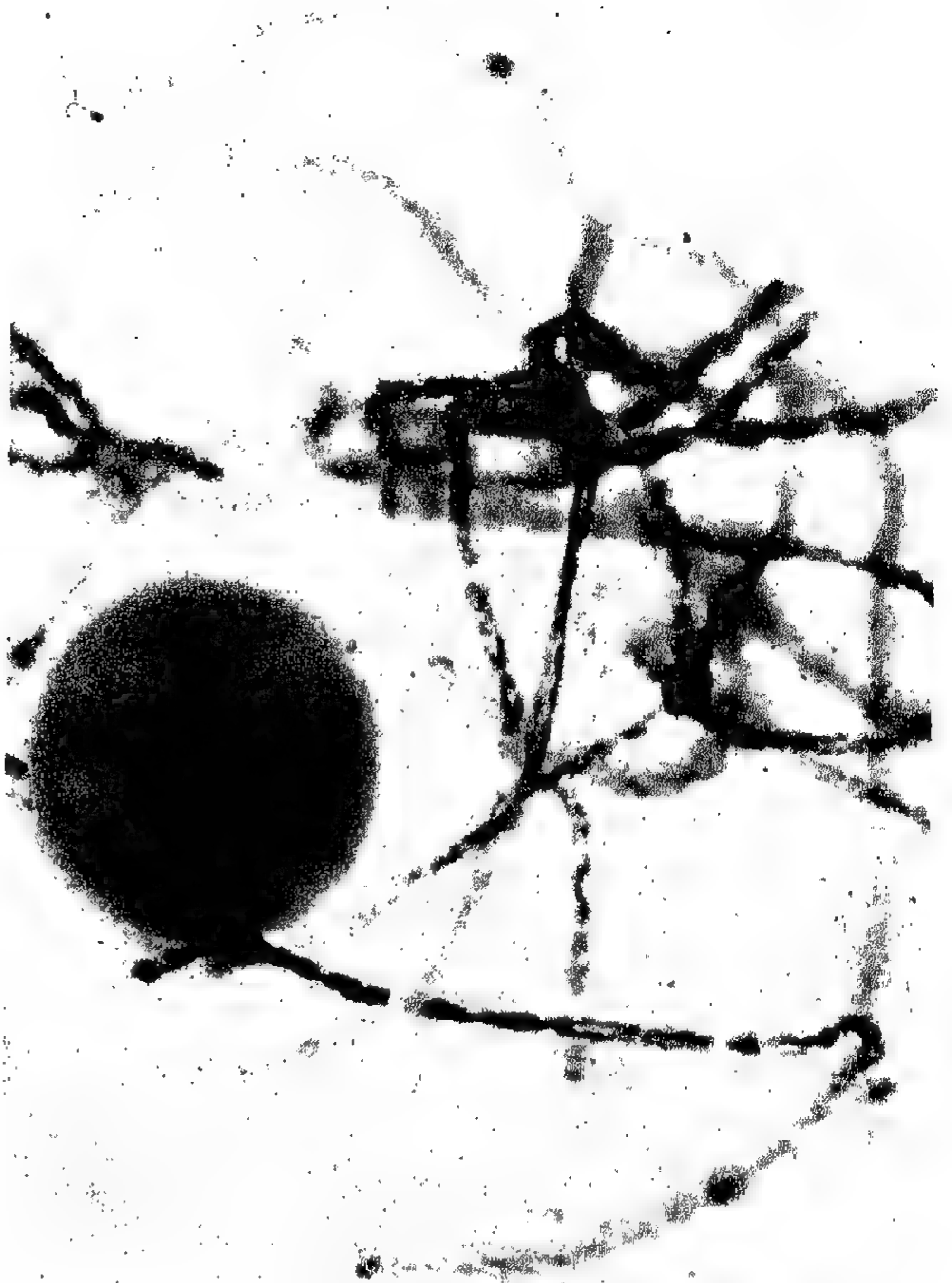
غشاء النواة Nuclear membrane : مثل محتويات السيتوبلازم الأخرى النواة محاطة بغشاء من طبقتين تركيبه بروتين دهني. غشاء الخلية يفصل السيتوبلازم على المادة المحيطة (نيوكليوبلازم Nucleoplasm) للنواة. أوضح الميكروسكوب الإلكتروني مظهرين لغشاء النواة. أولاً الغشاء مستمر مع الشبكة الاندوبلازمية، وثانياً غشاء النواة يحتوى فى تركيبه على عدد كبير من الفتحات (شكل 11-1).

أهمية هذين التركيبين لم تعرف إلى حد الآن ولكنه واضح أن اتصال مباشر ما بين السيتوبلازم والنيوكليوبلازم احتمال مؤكد.

النيوكليوبلازم Neucleoplasm : يتكون النيوكليوبلازم من مادة تركيبية structural ومادة غير تركيبية structureless. المادة التركيبية تتكون من خيوط متشابكة تعرف بالشبكة الكروماتينية chromatin network هذا الشكل من النيوكليوبلازم يظهر كشبكة أو كروموسومات واضحة تعتمد على طور الانقسام التى تمر به الخلية. المادة الغير تركيبية للنيوكليوبلازم تظهر كمادة محيطة تشابه المادة الأساسية للسيتوبلازم ولكنها أقل تركيزاً. هذه المادة عامة يشار إليها بسائل النواة nuclear sap.

معلوماتنا على التركيب الكيميائى للنيوكليوبلازم محدودة، هذا سببه أولاً صعوبة فصل النيوكليوبلازم من محتوياته. كميات عالية من الدهون والدهون الفسفورية وخاصة البروتينات وجدت فى النيوكليوبلازم. براخت Brachet (11) وجد عدّة أنزيمات مثل ريبونوكليز ribonuclease ودايببتيديز dipeptidase والفسفوتيز phosphatase فى النواة ويمكن أن تكون محتويات خاصة بالنيوكليوبلازم.

النوية Nucleolus : فى النواة الغير منقسمة توجد نوية واحدة أو اثنتين عدد النويات يعتمد على نوع النبات المدروس (مثلاً نواة خلية البصل عامة تحتوى على أربعة نويات). فى الوقت الحاضر يعتقد أن النوية تتكون خلال طور التلوغيز



شكل 12-1 : صورة ضوئية للميكرو
سبورسايت للذرة في منتصف طور
البروفيز لأول الانقسام المباشر، يوضح
النوية في اتحاد مباشر مع جسم
الكروموسوم 6 المكون للنوية
المصبوغ. الكروموسومين متقاطعين
بالطول ومكونين نجماً يفصلهما عن
الكروموسوم المكون لجسم النوية
خيط رفيع هافت الصبغة.

(After B. McClintock, 1934. Z.
Zellforsch. Mikroskop. Anat.
21:294.)

Telophase من الانقسام المباشر للخلية نتيجة لنشاط أجزاء خاصة على
كروموسومات معينة. هذه الكروموسومات أحياناً يشار إليها بالكروموسومات
النوية (شكل 12-1).

التحليل الكيميائي للنوية بين أنها تتكون أولاً من RNA وبروتين، مع أن النوية
تستطيع أن تكون بعض RNA معظم RNA النووي مصدره
الكروموسومات (10). تكوين البروتين يحدث في النوية وهي المصدر الرئيسي
للبروتين النووي (7،8). من الملاحظ أن تكوين البروتين النووي يتجه دائماً نحو
إنشاء الريبوسومات (10)، لم يلاحظ وجود غشاء للنوية.

جلايكسيسومز والبيركسيسومز والسفيروسومز

Glyoxysomes peroxisomes and spherosomes

جلايكسيسومز والبيركسيسومز والسفيروسومز محتويات سيتوبلازمية صغيرة ومركزه تعرف بالأجسام الدقيقة microbodies. محاطة بغشاء واحد ولا تشبه البلاستيدات الخضراء أو الميتاكوندريا لا تحتوي على غشاء داخلي. جلايكسيسومز توجد في أنسجة مثل البذور حيث فيها الدهن يتحول إلى كربوايدرات، عملية تحفز بدائرة جلايكسليت glyoxylate cycle، الانزيمات الخاصة بدائرة الجلايكسليت هي أيسوستريت ليز isocitrate lyase وماليت سنتيتيز malate synthetase والأكتير aconitase وستريت سنتيتيز synthetase citrate والجلايكوليت أكسيديز glycolate oxidase والماليت ديهيدروجينيز malate dehydrogenase والكاتليز catalase كلها وجدت في الجلايكسيسومز (15).

والبيروكسيسومز تشبه كثيراً في مظهرها الجلايكسيسومز، وكل منها تحتوي على عدد محدد مساوي من الانزيمات. يمكن أن تكون وظيفة البيركسيسومز في التفاعلات الحيوية للجلايكوليت الذي ينتج في البلاستيدات الخضراء خلال التمثيل الضوئي. الدلائل الموجودة تقترح أن البيركسيسومز لها علاقة بالتنفس الضوئي photorespiration، عملية توجد في بعض وليس كل النباتات، هذا الاقتراح أكدته ملاحظات أن عندما يلاحظ التنفس الضوئي توجد البيركسيسومز. صورة من الميكروسكوب الالكتروني توضح البيركسيسومز موضحة في شكل 1-13.

السفيروسومز أجزاء صغيرة تحتوي على الهيدرليز موجودة في سيتوبلازم الخلية. زيادة على إنزيم الهيدرليز السفيروسومز تحتوي على البروتيز protease وريبونوكليز ribonuclease وفوسفيتيز phosphatase وإستريز esterase. المهمة الأولية للسفيروسومز في الخلية يمكن أن تكون تخزين ونقل الدهون، السفيروسومز لخلايا النبات تشبه بشكل ما الليسوسومات lysosomes للخلية الحيوانية. مع أنهما تحتويان على عدد مشابه من الإنزيمات محتواهم الكلى من

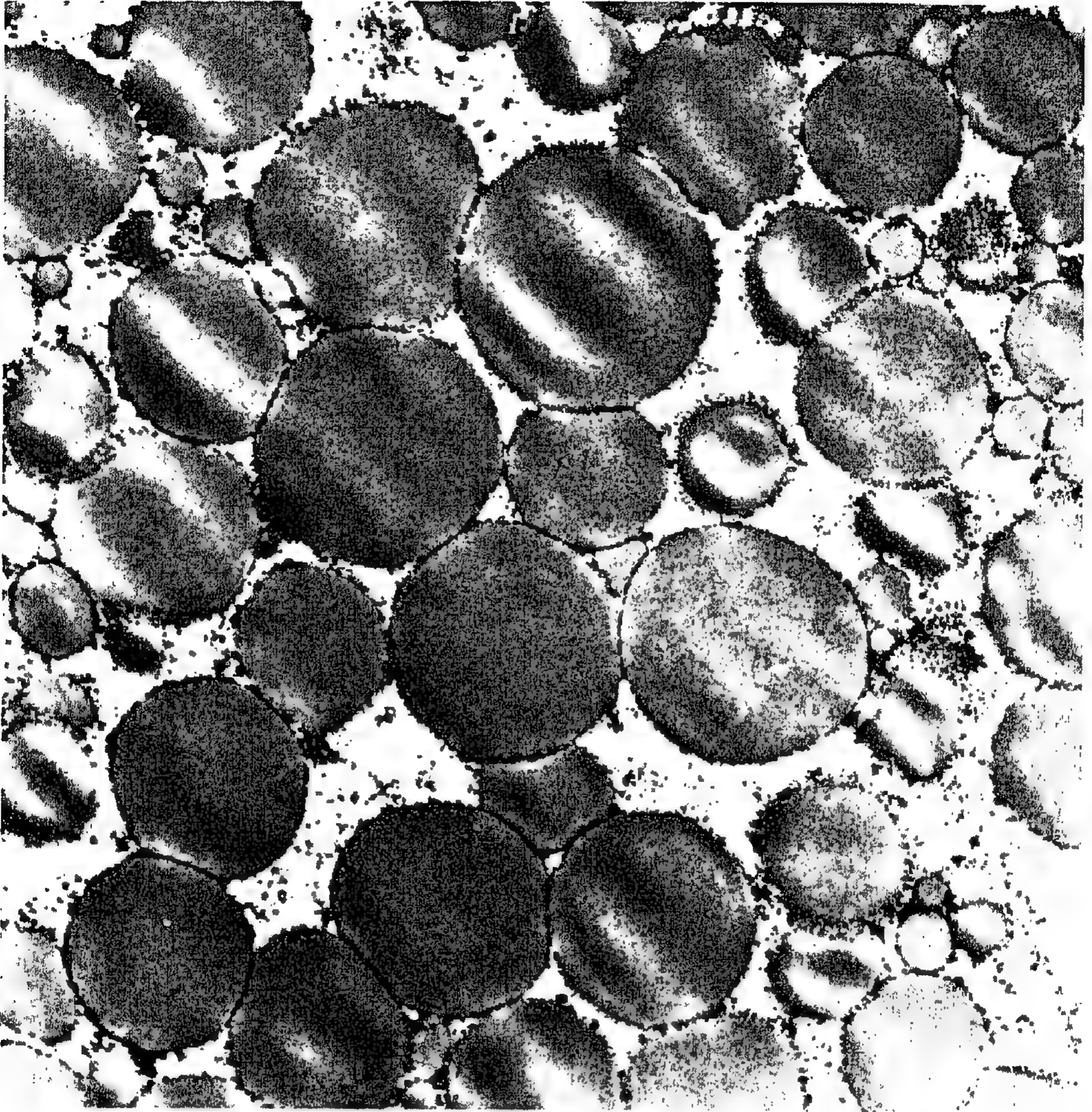


شكل 1-13 : صورة من الميكروسكوب الإلكتروني للبيروكسيسوم (المنتصف السفلي) في ورقة التمشي *Phleum pratense* (timothy). البيروكسيسومات تظهر كتركيبات تقريباً دائرية ملتصقة للبلاستيدات الخضراء.
(Courtesy of S. E. Frederick and E. H. Newcomb, University of Wisconsin.)

الأنزيمات مختلف، هذين الجسمين مختلفان تماماً. صورة بالميكروسكوب الإلكتروني للسفيرسومز المفصولة من الفول السوداني موضحة في شكل 1-14.

مادة السيتوبلازم Cytoplasmic ground substance

هذه المادة هي النسيج الذي يحيط بالمحتويات المكونة (الميتاكوندريا والبلاستيدات والنواة... الخ) للسيتوبلازم. مع أن هذه المادة غير تركيبية فإنها مهمة في النشاط الفسيولوجي للخلية. مثلاً الأنزيمات الضرورية لتكسير



شكل 14-1 : صورة من الميكروسكوب الإلكتروني للسفيروسومز المفصول من الفول السوداني.
(After L. Y. Yatsu and T. J. Jacks. 1972. Plant Physiol. 49:937-943.)

الكربوهيدرات إلى البيروفيت pyruvate (الجليكولسن) كذلك انزيمات الهكسوز مونوفسفيت البديل hexose monophosphate shunt موجودة في هذه المادة، أخيراً مادة السيتوبلازم اعتبرت مكان مهم لتكوين الأحماض الدهنية. لا ننسى كذلك التركيبات المذكورة (محتويات السيتوبلازم) تسبح في مادة السيتوبلازم وتعتمد على بعض نواتج تفاعلاتها الحيوية لنشاطاتها الفسيولوجية.

REFERENCES

1. Albersheim, P. 1958. Recent developments in the chemistry of cell walls. *Plant Physiol.* 33 (Suppl.): XIVi-XIVii.
2. Albersheim, P. 1965. The substructure of the cell wall. In J. Bonner and J. E. Varner, eds., *Plant biochemistry*. New York: Academic Press.
3. Barton, A., and G. Causey. 1958. Electron microscopic study of the superior cervical ganglion. *J. Anat.* 92:399.
4. Bauer, W. D., K. W. Talmadge, K. Keegstra, and P. Albersheim. 1973. The structure of plant cell walls. II. The hemicellulose of the walls of suspension-cultured sycamore cells. *Plant Physiol.* 51:174.
5. Beer, M., and G. Setterfield. 1958. Fine structure in thickened primary walls of collenchyma cells of celery petioles. *Am. J. Botany* 45:571.
6. Ben Geren, B., and F. Schmidt. 1954. The structure of the Schwann cell and its relation to the axon in certain invertebrate fibers. *Proc. Nat. Acad. Sci* 40:863.
7. Birnstiel, M., M. Chipchase, and J. Bonner. 1961. Incorporation of leucine-H into subnuclear components of isolated pea nuclei. *Biochem. Biophys. Res Commun.* 6:161.
8. Birnstiel, M., and B. Hyde. 1963. Protein synthesis by isolated pea nuclei. *J. Cell. Biol.* 18:41.
9. Bishop, C., S. Bayley, and G. Setterfield. 1958. Chemical constitution of the primary cell walls of *Avena coleoptiles*. *Plant Physiol.* 33:283.
10. Bonner, J. 1965. The nucleus. In J. Bonner and J. E. Varner, eds., *Plant biochemistry*. New York: Academic Press.
11. Brachet, J. 1957. *Biochemical cytology*. New York: Academic Press.
12. Breidenbach, R. W., P. Castelfranco, and R. S. Criddle. 1967. Biogenesis of mitochondria in germinating peanut cotyledons. II. Changes in cytochrome and mitochondrial DNA. *Plant Physiol.* 42:1035.
13. Dempsey, E. 1956. Variations in the structure of mitochondria. *J. Biophys. Biochem. Cytol.* 2 (Suppl.):305.
14. Gibor, A., and S. Granick. 1964. Plastids and mitochondria. *Science* 145:89.
15. Goodwin, T. W., and E. I. Mercer. 1973. *Introduction to plant biochemistry*. New York: Pergamon Press.
16. Green, D. 1959. Electron transport and oxidation phosphorylation. *Adv. Enzymol.* 21:73.
17. Green, D. 1959. Mitochondrial structure and function. In T. Hayashi, ed., *Subcellular particles*. New York: Ronald Press.
18. Hodge, A., J. McLean, and F. Mercer. 1956. A possible mechanism for the morphogenesis of lamellar systems in plant cells. *J. Biophys. Biochem. Cytol.* 2:597.
19. Hoffman, H., and G. Grigg. 1958. An electron microscopic study of mitochondria formation. *Exptl. Cell Res.* 15:118.
20. Jensen, W. 1960. The composition of the developing primary wall in onion root tip cells. II. Cytochemical localization. *Am. J. Botany* 47:287.
21. Kerr, T. 1951. Growth and structure of the primary wall. In F. Skoog, ed., *Plant growth substances*. Madison, Wisconsin: University of Wisconsin Press.
22. Ledbetter, M. C., and K. R. Porter. 1964. Morphology of microtubules in plant cells. *Science* 144:872.
23. Loewy, A., and P. Siekevitz. 1963. *Cell structure and function*. New York: Holt, Rinehart, and Winston.

24. McClintock, B. 1934. The relation of a particular chromosomal element in the development of the nucleoli in *Zea mays*. *Z. Zellforsch. Mikroskop. Anat.* 21:294.
25. Pollard, C. J., A. Stemler, and D. F. Blaydes. 1966. Ribosomal ribonucleic acids of chloroplastic and mitochondrial preparations. *Plant Physiol.* 41:1323.
26. Porter, K., and R. Machado. 1960. Studies on the endoplasmic reticulum. IV. Its form and distribution during mitosis in cells of onion root tip. *J. Biophys. Biochem. Cytol.* 7:167.
27. Preston, R. 1955. Microscopic structures of plant cell walls. In W. Ruhland, ed., *The encyclopedia of plant physiology* 1:722. Berlin: Springer.
28. Preston, R. 1955. The submicroscopic structure of plant cell walls. In W. Ruhland, ed., *The encyclopedia of plant physiology* 1:731. Berlin: Springer.
29. Preston, R. 1955. Mechanical properties of the cell wall. In W. Ruhland, ed., *The encyclopedia of plant physiology* 1:745. Berlin: Springer.
30. Ray, P. 1958. Composition of cell walls of *Avena* coleoptiles. *Plant Physiol.* 33(Suppl.):XIVii.
31. Robertson, J. 1962. The membranes of the living cell. *Sci. Am.* 206(4):64.
32. Scott, F., K. Hamner, E. Baker, and E. Bowler. 1956. Electron microscope studies of cell wall growth in the onion root. *Am. J. Botany* 43:313.
33. Siegel, S. 1962. *The plant cell wall*. New York: Macmillan.
34. Suzama, Y., and W. D. Bonner, Jr. 1966. DNA from plant mitochondria. *Plant Physiol.* 41:383.
35. Wardrop, A. 1958. The organization of the primary wall in differentiating conifer tracheids. *Australian J. Botany* 6:299.
36. Wardrop, A., and D. Bland. 1959. The process of lignification in woody plants. *Proc. 4th Intl. Congr. Biochem.* New York: Pergamon Press.
37. Wareing, P. F., and I. D. J. Phillips. 1970. *The control of growth and differentiation in plants*. New York: Pergamon Press.
38. Watson, M. 1959. Further observations on the nuclear envelope of the animal cell. *J. Biophys. Biochem. Cytol.* 6:147.
39. Whaley, W., J. Kephart, and H. Mollenhauer. 1959. Developmental changes in the Golgi apparatus of maize root cells. *Am. J. Botany* 46:743.
40. Whaley, W., H. Mollenhauer, and J. Kephart. 1959. The endoplasmic reticulum and Golgi structures in maize root cells. *J. Biophys. Biochem. Cytol.* 5:501.
41. Whaley, W., H. Mollenhauer, and J. Leech. 1960. The ultrastructure of the meristematic cell. *Am. J. Botany* 47:401.
42. Wilder, B. M., and P. Albersheim. 1973. The structure of plant cell walls. IV. A structural comparison of the wall hemicellulose of cell suspension cultures of sycamore (*Acer pseudoplatanus*) and red kidney bean (*Phaseolus vulgaris*). *Plant Physiol.* 51:889.
43. Williams, W., R. Preston, and G. Ripley. 1955. A biophysical study of etiolated broad bean internodes. *J. Exptl. Botany* 6:451.
44. Yatsu, L. Y., and T. J. Jacks. 1972. Spherosome membranes. *Plant Physiol.* 49:937.
45. Ziegler, D., A. Linnana, and D. Green. 1958. Studies on the electron transport system. XI. Correlation of the morphology and enzymatic properties of mitochondrial and sub-mitochondrial particles. *Biochem. Biophys. Acta* 28:524.

الفصل الثاني

خواص منظومات المحاليل، المعلقات، وأشباه الغرويات

Properties of solutions, suspensions and colloidal systems

مقدمة Introduction

لكي نفهم ببعض العمق العمليات الفسيولوجية المختلفة، والتي ستناقش في الأجزاء اللاحقة، يجب علينا أولاً اكتساب خبرة يمكن استخدامها في منظومات المحاليل، المعلقات وأشباه الغرويات. كل دارس للخلية الحية وأجزاءها يقتنع بأن الحياة توجد في الماء وأنها تعتمد على الماء. لذلك، عند مناقشة كيمياء المنظومات الحية، يجب علينا أن نضمّن المنهج تحليل للحالات الكيميائية والفيزيائية للماء في الخلية. حقاً، العمليات الفسيولوجية تعمل فقط في المعلقات أو المحاليل المائية المخففة، وأن التفاعلات ذات العلاقة بناءً عليه تنظمها القوانين الكيميائية والفيزيائية التي تحكم المحاليل والمعلقات المخففة.

طبيعة المحاليل The nature of solutions

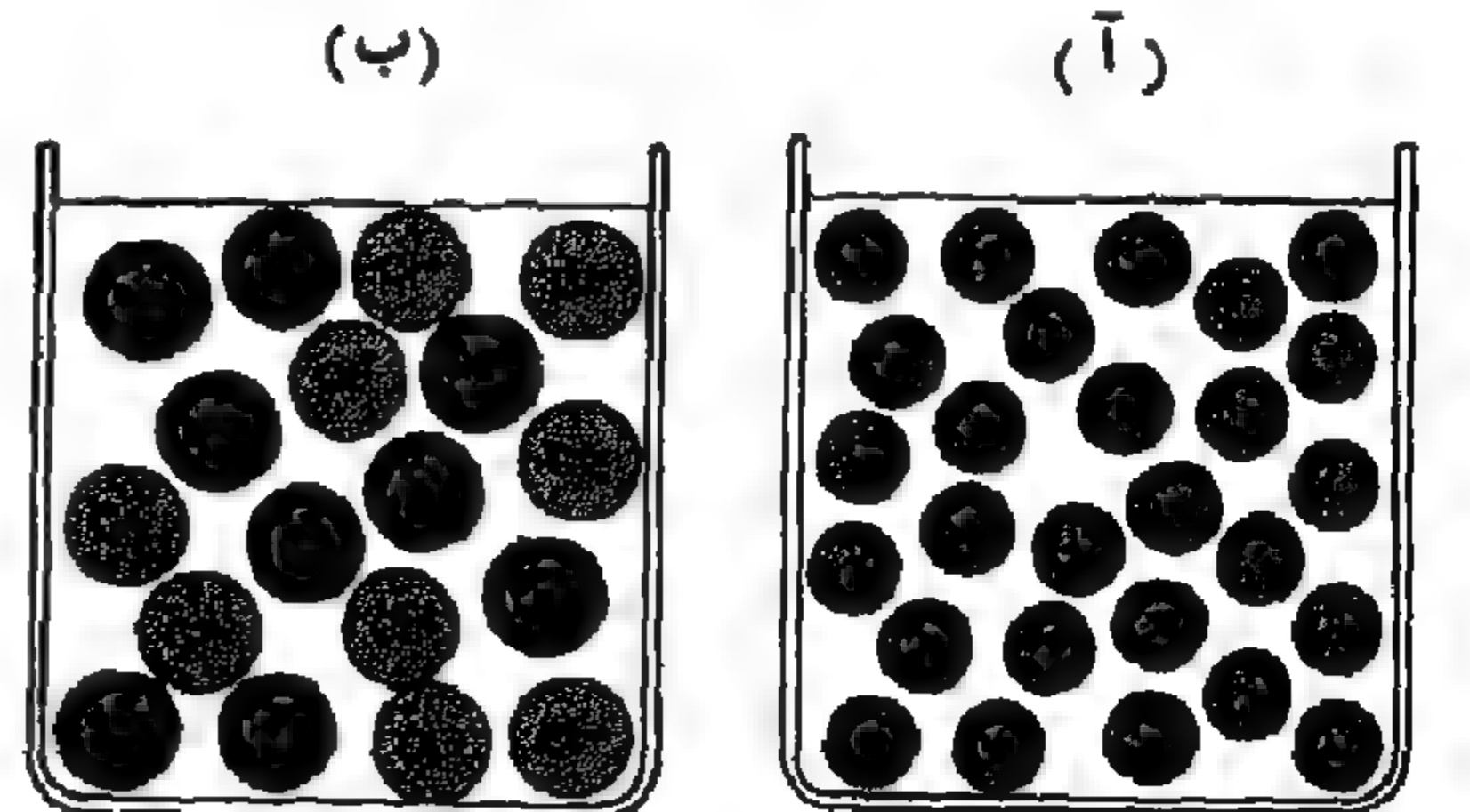
عند تحريك ملعقة مملوءة بالسكروز (سكر المائدة الشائع)، في كأس به ماء يختفى السكر ويتحول الماء إلى محلول سكري شفاف. السكر إذاً ذاب في الماء. في المنظومة المذكورة هنا بالإمكان تمييز مُكونين مُذاب (السكروز) ومُذيب (الماء). في هذا المحلول وفي أي محلول آخر جزيئات المذاب منتشرة بالتساوي بين جزيئات المذيب وينتج عن ذلك خليط متجانس من جزيئات المذاب والمذيب. بالرغم من أن جزيئات المذاب والمذيب هي في حركة دائمة، حركة هذه الجزيئات عشوائية. وهكذا إذاً يوجد خليط متجانس في أي جزء من المحلول. المذاب لا يترسب مهما كان طول مدة حفظ المحلول، ولكنه يبقى منتشراً فيه بالتساوي.

عند إضافة مقدار صغير من مذاب إلى مذيب يتكون محلول مخفف. بإضافة المزيد من المذاب بإمكاننا تكوين محلول أكثر تركيزاً. عند درجة الحرارة المعطاة والضغط المعطى مقدار معين فقط من المذاب يمكن أن يكون محلولاً مع المقدار المعطى من المذيب. عند وجود هذا المقدار من المذاب يصبح المحلول مشبعاً.

الآن لنفترض خلط مقدار صغير من مادة أيونية مثل كلوريد الصوديوم (ملح الطعام الشائع)، في الماء. بالرغم من تكون محلول فإنه يتكون بطريقة مختلفة قليلاً عن محلول السكر وز والماء. السكر وز مادة غير متيئة ويبقى متماسكاً في الماء. من الناحية الأخرى كلوريد الصوديوم (NaCl) مادة متيئة يتم تياره عند وضعه في الماء، هذا يعنى، أن جزيء كلوريد الصوديوم، يتجزأ ليكون أيونات الصوديوم والكلوريد. هذه الأيونات موزعة بالتساوى بين جزيئات الماء مكونة خليطاً متجانساً ثابتاً، محلول حقيقى، (شكل 1-2).

أنواع المحاليل Types of solutions

عندما يفكر المرء العادى أو حتى العالم فى محلول ما هو عادة ما يفكر فى مادة صلبة مذابة فى الماء. هذا التفكير مقبول حيث أن الماء يستعمل كمذيب فى حالات لا تحصى. إلا أن استعمال الماء كمذيب له حدوده كما يشهد بذلك كل من حاول استعمال الماء لتنحية بقعة دهنية. إذا استعمل رباعى كلوريد الكربون carbon tetrachloride أو الأسيتون كان بالامكان تنحية بقعة الدهون بسهولة؛ حيثما كان الشأن يخص الشحوم والزيوت توجد مذيبات أكثر كفاءة من الماء.



شكل 1-2: توزيع الجزيئات والأيونات بالتساوى فى المحلول.

كلوريد الصوديوم، مادة متيئة فى المحلول

سكر وز، مادة غير متيئة فى المحلول

إلى حدّ الآن ذكرنا فقط السوائل كمذيبات. ربما نفاجأ عندما نعلم أن المادّة في أى حالة من الحالات الممكنة الثلاث سائلة، صلبة، أو غازية ربما تكون مذيباً لأي مادّة سائلة، صلبة، أو غازية. نظرياً إذاً، هناك تسع محاليل مختلفة: صلب في سائل، في صلب وفي غاز، سائل في غاز، في صلب، وفي غاز، غاز في سائل، في صلب وفي غاز. دعنا نفحص بعض الأمثلة.

محاليل الغازات المذابة في السوائل Solutions of gases in liquids

تأثير درجة الحرارة: يزداد ذوبان المادّة الصلبة في المحلول بزيادة درجة الحرارة. فالإمكان تذويب كميات أكبر من المذاب وذلك برفع درجة حرارة المذيب. العكس بالضبط ينطبق على العلاقة بين ذوبان الغاز في السوائل ودرجة الحرارة. ذوبان الغازات في السوائل ينقص مع كل زيادة في درجة الحرارة. على سبيل المثال عند ضغط 760 مم 0.04889 لتر من الأكسجين تذوب في لتر واحد من الماء عند درجة حرارة 0°م، 0.03891 لتر عند 10°م، 0.03102 لتر عند 20°م، 0.02608 لتر عند 30°م و 0.01761 لتر عند 80°م. الغليان، بحق هو ممارسة مخبرية شائعة لتنحية الغازات من السوائل.

تأثير الضغط Effect of pressure : باستثناء الغازات شديدة الذوبان، ذوبان الغازات في السوائل يزداد بازدياد الضغط. هذه الخاصية للغازات هي أساس قانون هينري Henery's law الذى ينص على أن «كتلة الغاز شحيح الذوبان التى تذوب في كتلة محددة من سائل، عند درجة الحرارة المعطاة قريبة جداً من التناسب المباشر مع الضغط الجزئى لذلك الغاز» قانون هينرى غير صحيح بالنسبة للغازات التى تتفاعل كيميائياً مع المذيب (الغازات شديدة الذوبان مثلاً) قانون هينرى يعنى أنه إذا أذيب جرام واحد من الغاز في لتر واحد من الماء عند 1 ضغط جوى (760 مم زئبق)، عندئذ 5 جرامات من ذلك الغاز ستذوب في لتر واحد من الماء عند 5 ضغط جوى (3800 مم زئبق).

تطبيق عملى لقانون هينرى ربما يوجد في صناعة المشروبات الغازية. إذابة

ثاني أكسيد الكربون في المشروب تتم تحت ضغط 5 جوى ثم تقفل القوارير . عند تنحية الغطاء ينخفض الضغط فوق المحلول إلى 1 ضغط جوى ويتصاعد الغاز على شكل فقاعات من المحلول الذى هو الآن فوق المشبع . انطلاق فقاعات الغاز من المحلول يعرف بالفوران effervescence .

طبيعة الغاز والمذيب Nature of the gas and solvent : شدة ذوبان بعض الغازات في الماء تجعلهم يُستثنون من قانون هنري . سبب ذوبانهم الشديد هو تفاعل الغاز مع الماء .

هذا يمكن برهنته بسهولة في بعض الحالات نتيجة للتصاعد الكبير للطاقة على هيئة حرارة . الأمونيا (NH₃) وثنائي أكسيد الكبريت (SO₂) هما مثالان للغازات شديدة الذوبان . لنرى الآن ما يحدث عندما تدخل الغازات في تفاعل مع الماء .



في حالة الأمونيا والماء الناتج المتكون هو هيدروكسيد الأمونيا (NH₄OH) . وفي حالة ثاني أكسيد الكبريت والماء الناتج المتكون هو حامض الكبريتيك (H₂SO₄) . حيث أن الكثير من الماء يتلاشى نتيجة للتفاعل الكيميائي في كل حالة ، من السهل أن نرى لماذا لا يطبق قانون هنري على الغازات شديدة الذوبان . في حالة الماء والأمونيا ما يقرب من نصف الماء يدخل في التفاعل والباقي هو في الحقيقة محلول مركز لهيدروكسيل الأمونيا .

محاليل السوائل المذابة في السوائل Solutions of liquids in liquids

في المختبر يواجه المرء مئات من السوائل المختلطة والنقية . الماء ، الكحول ، البنزين ، الجليسرين ، الأسيتون والكلوروفورم هي سوائل نقية شائعة والجازولين والكيروسين هما سائلان مختلطان . بعض هذه السوائل تختلط مع

الماء بكل النسب؛ هذا يعنى أنهم يمتزجون miscible كلياً مع الماء. الكحول، الجليسرين والكثير من الأحماض مثل حامض النتريك (HNO_3)، الكبريتيك (H_2SO_4) والفسفوريك (H_3PO_4) هم أمثلة جيدة للسوائل الممتزجة. الجازولين والكيروسين هما أمثلة جيدة للسوائل التى لا تمتزج مع الماء بأى نسبة immiscible. اصطلاح المذاب، والمذيب غير معرف بالتدقيق فى محاليل السوائل المذابة فى السوائل التى فيها يمتزج المكونان الأثنان كلية. عموماً المكون الموجود بكميات أكبر يسمى المذيب.

أحياناً السائلان يذوبان فى بعضهما جزئياً فقط. إذا وضع سائلان يمتزجان جزئياً معاً فى نفس الوعاء، ثم رُجاً بشدة وتركاً بعد ذلك لكى يستقرا تتكون طبقتان متميزتان. كل طبقة هى عبارة عن محلول لأحد السائلين مذاب فى الآخر. فى حالة الاثير والماء، الطبقة العليا هى محلول مخفف للماء فى الاثير والطبقة السفلى هى محلول مخفف للاثير فى الماء.

المحاليل متناهية التشبع Supersaturated solution

إذا أضيف مزيد من المذاب إلى محلول مشبع سيستقر المذاب فى قاع الوعاء بدون ذوبان. إلا أنه إذا حُضِرَ محلول مشبع (بدون وجود مذاب إضافي غير مذاب) عند درجة حرارة مرتفعة ثم ترك ليبرد المذاب الزائد يبقى فى المحلول بدلاً من أن يترسب على هيئة بلورات. هذا المحلول فى الحقيقة يحمل مذاباً أكثر مما يمكن أن يحمله عند درجة حرارة أدنى ويعرف بالمحلول متناهى التشبع supersaturated solution. إذا أضيف جزء صغير من المذاب إلى محلول متناهى التشبع أو إذا رُجَّ هذا المحلول يترسب المذاب الزائد على هيئة بلورات ويبقى بعد ذلك محلول ذو تشبع عادى.

تركيز المحاليل Concentration of solutions

الوزن الجزيئى الجرامى لمادة ما gram molecular weight هو وزن تلك المادة مقدراً بجرامات مساوية فى عددها لوحدات الوزن الذرى للمادة المعنية.

على سبيل المثال الوزن الذرى للجليكوز 180.16 والوزن الجرامى الجزيئى

للجليكوز هو 180.16 جرام. الوزن الجزيئي الجرامى لأى مادة يحتوى على $10^{23} \times 6.02$ جزيء من تلك المادة، هذا الرقم يعرف باسم رقم أفوجادرو Avogadro's number وهو ذو فائدة للعلماء، كما سنرى عند شرح تركيز المحاليل.

محاليل مذيئاتها متغيرة الأحجام (محاليل مولارية) Molar Solutions

إذا أضيف مايكفى من الماء للوزن الجرامى الجزيء لمادة قابلة للذوبان فى الماء بحيث يكون حجم المحلول الناتج لتر فإن المحلول المتكون هو محلول (م) مولارى Molar (M) solution من تلك المادة. على سبيل المثال إذا أذيب 180.16 جرام من الجليكوز فى ماء يكفى لتكوين لتر واحد من هذا المحلول فإن الناتج هو محلول تركيزه مولار واحد. إذا أذيب ضعف هذه الجرامات من الجليكوز فى الماء بحيث يكون حجم المحلول الناتج لتر سيكون عندنا محلول تركيزه مولاران. محلول جليكوز تركيزه مولار واحد يحتوى على عدد أفوجادرو من جزيئات الجليكوز ومحلول تركيزه مولاران يحتوى على ضعف ذلك العدد.

يحتوى محلول من السكرز تركيزه مولار واحد على 342.3 جراماً من السكرز مذابة فى لتر واحد من هذا المحلول. محلول سكرز تركيزه مولار واحد مثل محلول جليكوز تركيزه مولار واحد يحتوى على عدد أفوجادرو من جزيئات المذاب. بتعبير آخر الأحجام المتساوية للمحاليل المختلفة المتساوية فى المولارتي تحتوى على نفس العدد من جزيئات المذاب وأعداد مختلفة من جزيئات المذيب. تخفيف محلول تركيزه مولار واحد يمكن أن يتم بسهولة كبيرة. على سبيل المثال إذا كان المطلوب هو محلول تركيزه 0.5 مولار على المرء أن يضيف حجماً من الماء إلى حجم مساو من محلول تركيزه مولار واحد. إذا كان المطلوب محلول تركيزه عُشر مولار فإن العملية هى أن يخفف الحجم المعطى من محلول تركيزه مولار واحد بتسع أحجام مماثلة من الماء.

محاليل مذيئاتها ثابتة الأحجام (محاليل مولالية) Molal Solutions

فى بعض الأحيان ربما من الأنسب أن نحافظ على عدد جزيئات المذيب

ثابتة بدلاً من عدد جزيئات المذاب. إذا كان هذا هو الحال فنحن إذا نتعامل مع محاليل مولالية. المحلول المولالي يحتوى على الوزن الجزيء الجرامى لمادة ما مذاب فى لتر واحد من الماء. حيث أن مازاد من الحجم عن لتر يختلف باختلاف نوع المذاب لا يمكننا القول أن الأحجام المتساوية من المحاليل المولالية تحتوى على نفس العدد من جزيئات المذيب. غير أنه بإمكاننا القول أن المحاليل المولالية المتساوية التركيز تحتوى على نفس الكسور المولالية molal fractions للمذاب والمذيب.

المحاليل المئوية Percent solutions

إذا أضيف 5 جرامات من كلوريد الصوديوم إلى 95 جراماً من الماء يكون الناتج محلول كلوريد الصوديوم 5% فى هذه المنظومة التركيز معبر عنه بالنسبة المئوية لأوزان مكونات المحلول بالرغم من أن المحاليل المئوية يتردد استعمالها كثيراً فى المختبرات، هى عادة غير ملائمة لعمل دقيق.

الأحماض، القواعد، الأملاح Acids, Bases, Salts

الأحماض والمحاليل القاعدية هى بدون جدال خواص حيوية للمنظومة الحية. أنواع كثيرة لمواد مختلفة يمكن اعتبارها إما أحماض أو قواعد نتجت خلال التاريخ الطويل لتفاعلات الخلية. الأحماض الأمينية، الأحماض الدهنية، والمركبات المرحلية intermediates حلقة كريس هى أمثلة جيدة للأحماض الموجودة فى المنظومة الحية. البيورينات Purines والبيوروميدينات Purimidines، هى قواعد عضوية شائعة فى الخلية، تلعب أدواراً مهمة فى تكوين الأحماض النووية.

الأحماض والقواعد فى المحاليل يمكن تمييزها بطرق عدة. الأحماض لها طعم قارص. الليمون قارص لكثرة ما يحتويه من حامض الليمون citric acid، واللبن يصير قارصاً بسبب ما ينتجه من حامض اللبن lactic acid بفعل البكتيريا. بعض الصبغات الطبيعية يتغير لونها من أزرق إلى أحمر عند معاملتها بحامض،

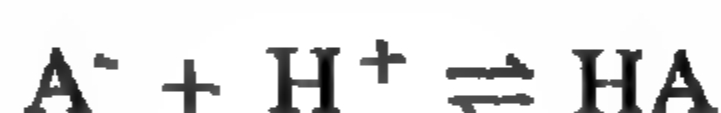
والمعادن مثل الخارصين Zinc تحرر الهيدروجين عند وضعها في حامض. في النهاية الحوامض بإمكانها معادلة القواعد ويكون الناتج ملح وماء.

القواعد لها طعم مرّ وبإمكانها أيضاً تغيير ألوان صبغات طبيعية معينة. القواعد في المحاليل ملمسها صابوني والقواعد بإمكانها معادلة الأحماض وينتج عن ذلك ملح وماء.

إلا أن هذه الملاح المميزة لا تخبرنا أى شيء عن كيمياء الحوامض والقواعد. السؤال الذى مازال يبحث عن حل هو ماهى الحوامض وماهى القواعد؟

طبيعة الأحماض، القواعد، والأملاح Nature of acids, bases, and salts

الحامض هو أى جزيء أو أيون بإمكانه أن يعطى بروتون (H^+) لأى جزيء آخر أو أيون. إذا أذيب حامض فى ماء يتفاعل الحامض مع الماء ويحدث التأين ionization. التأين يمكن تعريفه كتفاعل بين المذاب والمذيب ينتج عنه تكوين الأيونات.



فى هذه المعادلة الحامض (HA) يتأين ليكون أيونات موجبة (H^+) وأيونات سالبة (A^-). الأيونات هى ذرات أو مجاميع من الذرات مشحونة كهربائياً. الأيونات التى تحمل شحنة موجبة تسمى كاتا أيونات cations والأيونات التى تحمل شحنة سالبة تسمى أنايونات anions. فى محلول مائى تهاجر الكاتا أيونات إلى الالكترود electrode السالب (cathode) وتهاجر الأنايونات إلى الالكترود الموجب (anode). أيون الهيدروجين (H^+) يسمى بروتون. عند الإشارة إلى الأحماض والقواعد اصطلاح التفكك dissociation يستعمل عموماً فى محل التأين.

القاعدة هى أى جزيء أو أيون يقبل بروتون إذا أذيت قاعدة فى ماء، يحدث التأين



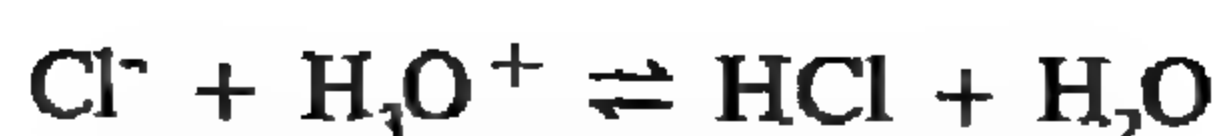
فى هذه المعادلة القاعدة (BOH) تتأين لتكون أيونات موجبة (B^+) وأيونات سالبة (OH^-).

المواد الموصلة والغير موصلة للكهرباء في الماء Electrolytes and nonelectrolytes :
المواد الموصلة للكهرباء في الماء electrolytes هي مواد بإمكانها توصيل التيار الكهربائي عندما تكون ذائبة في الماء. مرور تيار كهربائي خلال محلول مائي لمادة موصلة للكهرباء في الماء ينتج عنه تحليل هذه المادة. هذه العملية تسمى التحلل الكهربائي electrolysis على سبيل المثال إذا سمح لتيار كهربائي أن يمر خلال محلول مائي لحامض الهيدروكلوريك، يتصاعد غاز الهيدروجين عند الكاثود وغاز الكلورين عند الأنود. الأحماض القواعد والأملاح هي مواد موصلة للكهرباء في الماء. قدرة هذه المواد على توصيل الكهرباء ناتجة عن حقيقة تكوينها لأيونات مشحونة كهربائياً عند إذابتها في الماء. السكريات والكحولات لا تتأين عند إذابتها في الماء وبذلك تسمى مواد غير موصلة للكهرباء في الماء nonelectrolytes .

قوة الحوامض أو القواعد Strength of acids or bases : درجة السهولة التي يمكن لحامض أن ينتج بها بروتون هي قياس لقوته. الأحماض القوية تنتج بروتونات بسهولة تامة. بينما الأحماض الضعيفة تنتج البروتونات بتردد. القواعد القوية هي مركبات تتقبل البروتونات بسهولة تامة بينما القواعد الضعيفة لها قابلية ضعيفة جداً للبروتونات. يحدث تأين تام تقريباً عندما يذاب حامض قوى أو قاعدة قوية في الماء. من الناحية الأخرى يحدث تأين بسيط عندما يذاب حامض ضعيف أو قاعدة ضعيفة في الماء. قائمة بحوامض وقواعد مختلفة القوة معطاة في جدول 1-2.

المركبات الحامضية القاعدية Amphoteric compounds : الماء بإمكانه أن يكون له مفعول الحامض الضعيف أو القاعدة الضعيفة، هذا يعني أن الماء بإمكانه أن يعطى أو أن يقبل بروتونات. الأحماض الأمينية، مركبات جزيء البروتين، هي أيضاً أمثلة جيدة لمركبات بإمكانها أن تتصرف كأحماض ضعيفة أو كقواعد ضعيفة. المركبات التي بإمكانها التصرف كحامض أو كقاعدة يقال عنها مركبات حامضية قاعدية amphoteric. مثال لتصرف الماء كقاعدة في وجود HCl وكحامض في وجود NH_3 مبين فيما يلي :

الماء كقاعدة:



الماء كحامض:



جدول 1-2: قوة بعض الحوامض والقواعد الشائعة

القوة	الصيغة الأيونات	الحامض
قوى	$\text{H}^+ + \text{Cl}^-$ HCL	هيدروكلوريك
قوى	$\text{H}^+ + \text{HSO}_4^-$ H_2SO_4	كبريتيك
قوى	$\text{H}^+ + \text{NO}_3^-$ HNO_3	نيتريك
قوى	$\text{H}^+ + \text{CH}_3\text{COO}^-$ CH_3COOH	أستيك (خل)
ضعيف	$\text{H}^+ + \text{HSO}_3^-$ H_2SO_3	سلفورس
القوة	الصيغة الأيونات	القاعدة
قوى	$\text{Na}^+ + \text{OH}^-$ NaOH	هيدروكسيد الصوديوم
قوى	$\text{K}^+ + \text{OH}^-$ KOH	هيدروكسيد البوتاسيوم
ضعيف	$\text{NH}_4^+ + \text{OH}^-$ NH_4OH	هيدروكسيد الأمونيا

الماء في وجود حامض قوى مثل HCl ينصرف كقاعدة ويقبل بروتون ليكون أيون هيدرونيوم hydronium ion (H_3O^+)، بينما الماء في وجود الأمونيا، قاعدة، يتصرف كحامض ويعطى بروتون.

التحييد Neutralization: إذا خلط مقداران متكافئان من محلولي HCl و NaOH تُفقد الخواص الحامضية والقاعدية ويقال أن التحييد neutralization قد حدث. فقدان الخواص الحامضية والقاعدية يحدث بسبب تفاعل أيونات الهيدروجين الحرة، التي تعطى المحلول خاصيته الحامضية، مع أيونات الهيدروكسيل الحرة، والتي تعطى المحلول خاصيته القاعدية، لكي تكون الماء. الصوديوم والكلوريد المتحرران لا يدخلان في التفاعل.



إذا بُخِّر ماء المحلول الناتج يتبقى بلورات ملح كلوريد الصوديوم. بعبارة أخرى، الملح يتكون عند مزج محاليل الحوامض والقواعد. على سبيل المثال عند إضافة محلول هيدروكسيد الصوديوم لمحلول حامض الأسيتيك (الخل) يتكون ملح خلات الصوديوم. بعض التحييدات الحامضية القاعدية معطاة في جدول 2-2.

المحاليل العيارية Normal solutions : مزج الوزن المكافئ الجرامى لمادة في لتر واحد من الماء ينتج عنه محلول عيارى normal solution لتلك المادة. مزج وزنيين مكافئين جراميين في محلول حجمه لتر واحد ينتج عنه محلول ع (2N solution) وهكذا. قبل أن نبتعد أكثر لنعرّف الوزن المكافئ الجرامى. الوزن المكافئ الجرامى لعنصر ما هو ذلك الوزن من العنصر الذى يتحد مع 1.008 جراماً من الهيدروجين أو مايكافئ ذلك محسوباً بالجرامات. الوزن المكافئ الجرامى لمركب ما هو وزن المركب الذى يتفاعل مع وزن مكافئ واحد لعنصر ما. من الأنسب كثيراً أن نعبر عن تركيز محاليل الأحماض والقواعد باستعمال العيارية normality بدلاً من المولارية molarity. الوزن المكافئ الجرامى لحامض أو قاعدة هو عدد الجرامات التى تحرر أو تعادل وزن جزئى جرامى واحد 1 mole من أيونات الهيدروجين. إذاً تركيز مولال

جدول 2-2: بعض التحييدات الحامضية-القاعدية وإسم وصيغة الملح المتكون.

التفاعل	اسم الملح	الصيغة
$\text{HCl} + \text{NaOH}$	كلوريد الصوديوم	NaCl
$\text{HCl} + \text{KOH}$	كلوريد البوتاسيوم	KCl
$\text{H}_2\text{SO}_4 + 2\text{KOH}$	كبريتات البوتاسيوم	K_2SO_4
$2\text{HCl} + \text{Ca}(\text{OH})_2$	كلوريد الكالسيوم	CaCl_2
$\text{CH}_3\text{COOH} + \text{NaOH}$	خلات الصوديوم	CH_3COONa

واحد من محلول HCl هو أيضاً تركيز أحادى العيارية لنفس الحامض. إلا أنه عندما نعبر عن التركيز بالوحدات العيارية فإن محلول من H_2SO_4 تركيزه مولال واحد هو محلول ثنائى العيارية. هذا يحدث لأن H_2SO_4 قادر على تحرير ضعف الوزن الذرى الجرامى (2 mole) لأيون الهيدروجين. محلول NaOH تركيزه مولال واحد هو أيضاً محلول أحادى العيارية حيث أن الوزن الذرى الجرامى لأيون الهيدروكسيل المنطلق فى المحلول بإمكانه معادلة وزن ذرى جرامى لأيون الهيدروجين. من الناحية الأخرى محلول من هيدروكسيد الباريوم $Ba(OH)_2$ يحتوى الوزن الذرى الجرامى (1M) هو محلول ع₂ (2N) حيث أنه يوجد فى المحلول ضعف الوزن الذرى الجرامى لأيونات الهيدروكسيل المنطلقة والقادرة على معادلة مولالين من أيون الهيدروجين.

بعد قراءة النقاش أعلاه لابد للمرء من أن يتبين أنه يلزم 10 مل من محلول HCl أحادى العيارية (1N) لكى يعادل كمية 10 مل من محلول NaOH لنفس العيار (1N). ماهى الكمية المطلوبة من محلول من H_2SO_4 أحادى العيارية لمعادلة 10 مل من محلول من NaOH من نفس العيار (1N)؟

تركيز أيون الهيدروجين Hydrogen ion concentration : يمكن إيجاد حامضية أو قاعدية محلول ما بمعرفة تركيز أيون الهيدروجين فى هذا المحلول. للتسهيل يحسب تركيز أيون الهيدروجين بقيمة لوغارتمه السالبة أو قيمة pH:

$$pH = - \text{لوغاريتم } [H^+]$$

اصطلاح pH إذا يمكن أن يعرف باللوغاريتم السالب لتركيز أيون الهيدروجين. فى الحقيقة اصطلاح pH يعبر عن «الهيدروجين الكامن». القيم التى يغطيها مدى تدرج الـ pH تبدأ من الصفر وتنتهى بـ 14. تركيز أيون الهيدروجين فى لتر من الماء النقى هو 0.0000001 أو 10^{-7} . حيث أن pH تساوى اللوغاريتم السالب لتركيز أيون الهيدروجين إذا:

$$pH = - \text{لوغاريتم } 10^{-7}$$

$$pH = \text{لوغاريتم } \frac{1}{10^{-7}}$$

وهكذا فإن pH الماء النقي هي 7 ويعتبر الماء النقي محايداً. أى قيم لـ pH أقل من 7 تدل على محاليل حامضية وأى محاليل أكثر من 7 تدل على محاليل قاعدية. إذا كان لمحلول ما 8pH فهو يحتوى على أيون هيدروجين تركيزه عشر مرات أقل من محلول له 7pH. هذا يعنى أن تركيز أيونه الهيدروجينى هو 0.00000001 أو 10^{-8} . بإمكاننا أن نرى أن قيم الـ pH تختلف بعامل مقداره عشرة وأن المحاليل التى لها قيم pH منخفضة قوية الحموضة وأن المحاليل التى لها قيم pH عالية قوية القاعدية. يوضح جدول 2-3 خارطة لقيم الـ pH.

جدول 2-3 : خارطة لقيم الـ pH

قيمة الـ pH	تركيز أيون الهيدروجين بالمقياس العياري
0	10^0
1	10^{-1}
2	10^{-2}
3	10^{-3}
4	10^{-4}
5	10^{-5}
6	10^{-6}
7	10^{-7}
8	10^{-8}
9	10^{-9}
10	10^{-10}
11	10^{-11}
12	10^{-12}
13	10^{-13}
14	10^{-14}

المحاليل المقاومة للأحماض والقواعد Buffer solutions : أى محلول يحتوى على حامض خفيف وملحه (مثلاً حامض الخل واخلات الصوديوم) أو قاعدة ضعيفة

وملحها سيقاوم التغيرات في تركيز أيون الهيدروجين عند إضافة مقادير صغيرة من حامض مركز أو قاعدة مركزة إلى هذا المحلول. هذه المحاليل تسمى المحاليل المقاومة للأحماض والقواعد.

دعنا نستعمل زوج هذه المحاليل الشائع، حامض الخل وخلات الصوديوم لشرح مفعولهما. حامض الخل هو حامض ضعيف ولذلك فهو قليل التأين في المحلول. إذا أضفنا مقدار صغير من NaOH فإن أيونات الهيدروكسيل المنطلقة في المحلول تتعادل مع أيونات الهيدروجين الحرة في المحلول المقاوم للأحماض والقواعد. هذا يسبب المزيد من تأين حامض الخل وهكذا يستعاد تركيز أيون الهيدروجين الأصلي. بإضافة المزيد من NaOH يتأين المزيد من حامض الخل حتى يتأين كل حامض الخل في المحلول. عند هذه النقطة أي إضافات جديدة من NaOH سيسبب ارتفاع مفاجيء في pH. إذا أضيف مقدار صغير من حامض الهيدروكلوريك إلى محلول حامض الخل وخلات الصوديوم فإن أيونات الهيدروجين المنطلقة تتحد بسرعة مع أيونات الخلات الحرة لتكون حامض الخل ضعيف التأين ولذلك لا يحدث تغير في تركيز أيون الهيدروجين. علينا أن نتذكر أن خلات الصوديوم توجد في المحلول على هيئة أيونات خلات صوديوم متحررة. بإضافة المزيد من HCl يتحول المزيد من أيونات الخلات المتحررة إلى حامض الخل حتى يتم تحول كل أيونات الخلات. عندما يحدث هذا إضافة إلى مزيد من HCl سيسبب هبوط مفاجيء في pH.

توجد المحاليل المقاومة للأحماض والقواعد بوفرة في الخلايا النباتية الحية وتقوم بمهام حيوية للخلية. الانزيمات، العوامل المساعدة العضوية للحياة، تعمل عموماً في حدود مجالات ضيقة لـ pH. أي انحراف مهما كانت قيمته يعرقل أو يوقف عملها؛ المنظومات الحية لا تستطيع تحمل أي زيادات أو انخفاضات حادة في تركيز أيون الهيدروجين.

المنظومات شبه الغروية Colloidal systems

إذا وضعت ملعقة مملوءة بتربة طينية عادية في كوب به ماء ورجّت التربة بشدة يتكون محلول معتم ذو لون بني متجانس. إذا سمح لهذا الخليط

بالاستقرار سرعان ما يصبح رائقاً، الجزيئات الكبيرة تستقر أولاً ثم تتبعها الجزيئات الصغيرة. إلا أنه بعد مرور وقت طويل يصبح من الواضح أن هذا الاستقرار لا يشمل كل التربة. جسيمات التربة الدقيقة والتي تسمى مايسل micelles تبقى معلقة في الماء. الخليط الثابت الغير متجانس الناتج يسمى مُعلق غروى colloidal suspension. الجزء العالق يسمى الجزء أو الطور المُتشتت dispersed phase والوسط الذى يحدث فيه الانتشار يسمى وسط التشتت dispersion medium.

كان أول من اقترح استعمال المصطلح «شبه الغروى» «colloid» هو توماس جراهام Thomas Graham فى سنة 1861. هذا المصطلح مشتق من الكلمتان الاغريقيتان وهما kolla والتي تعنى «غراء» و eidos والتي تعنى «مثل» أو شبه. يظهر أن جراهام استعمل هذا المصطلح لشرح التحضيرات شبه الغروية، مثل محاليل بعض البروتينات والتحضيرات السائلة لأصماغ الخضر مثل الصمغ العربى. على أية حال فى وقتنا الحاضر المصطلح «غروى» له استعمالات أكثر شمولاً وهناك الكثير من المعلقةات الغروية معروفة اليوم والتي هى بعيدة كل البعد عن أشباه الغرويات.

حتى الآن ناقشنا تشتت مادة صلبة فى أخرى سائلة. إلا أن المعلقةات شبه الغروية لا تقتصر على هذا الصنف. على سبيل المثال الوسط الذى يتم فيه التشتت قد يكون سائلاً، غازاً أو صلباً. الدخان متكون من مادة صلبة متشتتة فى غاز. الحليب والمايونيز أمثلة لسائل متشتت فى وسط سائل. الزجاج البركانى مثال لتشتت غاز فى مادة صلبة. فى هذا النقاش سيتركز جل اهتمامنا على نوعين عامين من المعلقةات شبه الغروية. منظومات شبه غروية لها خاصية السيولة sols، وما يعرف بالهلاميات gels وهى منظومات شبه غروية ليس لها خاصية السيولة.

أحجام أشباه الغرويات Colloidal dimensions

يتراوح حجم الجسيمات ذات الأحجام شبه الغروية فيما بين 1 إلى 200 ملليميكرون (mμ). الملليميكرون هو جزء من ألف من الميكرون (μ) أو جزء من المليون من المليمتر. على أية حال، بالرغم من صغر هذا الحجم فهو لا يضاهاى

حجم معظم الجزيئات المتناهي في الصغر. الجسيمات شبه الغروية صغيرة جداً ولذلك لا يمكن رؤيتها بالمجهر الضوئي ولكنها كبيرة بما يكفي بعثرة الضوء. بسبب مقدرتها على بعثرة الضوء يمكن الكشف عن وجود الجسيمات شبه الغروية باستعمال مجهر فائق ultramicroscope. في وقتنا الحاضر يمكن الكشف عن الجسيمات ذات الأبعاد شبه الغروية بسهولة تامة باستعمال المجهر الإلكتروني. بإمكاننا عموماً أن نقول أن جميع الجسيمات شبه الغروية يقع بين حجم الجسيمات المكونة للمحاليل الحقيقية وحجم الجسيمات الموجودة في المعلقات الغير ثابتة.

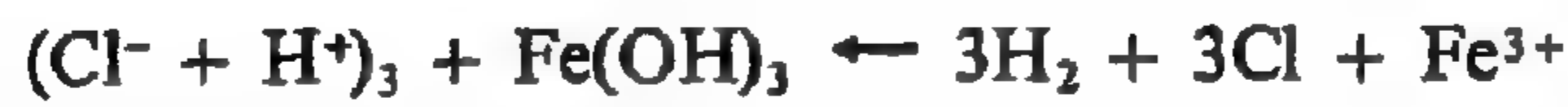
المنظومات شبه الغروية المختلفة Different colloidal systems

يمكن تقسيم أنواع المشتقات شبه الغروية المختلفة في المحاليل إلى صنفين عامين يسميان المنظومات المتجاذبة lyophilic والمتنافرة lyophobic. في المنظومة المتجاذبة الجزء المُشْتَت والوسط السائل الذي يتم فيه التَشْتَت منجذبان لبعضهما، بينما في المنظومة المتنافرة فالجزءان في حالة تنافر. إذا كان الوسط الذي يتم فيه التشتت هو الماء عندئذ تستعمل المصطلحات محبات الماء hydrophilic وكارهات الماء hydrophobic عند إضافة مواد صلبة مثل النشأ، الجيلاتين، أو الأجار إلى الماء الساخن تستهلك كميات كبيرة من الماء لتكوين منظومة غروية محبة للماء لها خاصية السيولة. مثل أشباه الغرويات هذه تتكون بسهولة تامة ولا يحتاج الأمر لاستخدام طرق تحضير خاصة. الجسيمات المُتَشَتِّة لهذه المنظومة تصبح متميأة hydrated؛ جزيئات الماء تتجمع adsorbed على سطح هذه الجسيمات.

بفعل التجاذب تتجمع جزيئات الماء الأقرب إلى سطح الجسيمات بإحكام جيد بينما الجسيمات الأبعد تتجمع بإحكام أقل.

عموماً أشباه الغرويات الكارهة للماء تتكون من مركبات ذات طبيعة غير عضوية وفي معظم الحالات هي أصعب تحضيراً من أشباه الغرويات المحبة للماء. أحياناً تستخدم طرق التكثيف في تكوين هذا النوع من أشباه الغرويات

هذه الطرق ذات علاقة بتكوين الجسيمات شبه الغروية وذلك بالتأثير على الجسيمات الصغيرة من أجل تكتلها . عموماً يتم هذا بإستخدام تفاعلات كيميائية . على سبيل المثال إذا خُلط محلول مركز من كلوريد الحديدك مع ماء ساخن ينتج عن ذلك معلق شبه غروي من هيدروكسيد الحديدك ذو لون أحمر قاتم . يتأَن FeCl_3 ويحدث تحلل مائي لأيون الحديدك وينتج عن ذلك هيدروكسيد الحديدك Fe(OH)_3 . نفس التفاعل يحدث في الماء البارد غير أن الماء الساخن يزيد كثيراً من سرعة هذا التفاعل . تكتل جزيئات Fe(OH)_3 يكون الجسيمات شبه الغروية للطور المُتَشَتِّت :



يحضَّر المَعْلَق شبه الغروي من كبريتيك الزرنيخ بنفس الطريقة تقريباً وذلك بتمرير غاز H_2S في محلول أكسيد الزرنيخ .



المستحلبات Emulsions

يمكن تحضير مستحلب غير ثابت وذلك بمزج سائلين غير قابلين للامتزاج مع بعضهما بقوة . قطيرات صغيرة (الطور المُتَشَتِّت) لأحد السائلين سَيَتَشَتَّت بين كل أجزاء السائل الثاني (وسط التشتت) . إلا أنه نظراً لقابلية هذه القطيرات الصغيرة للتكتل تتكون قطيرات أكبر فأكثر وفي نهاية الأمر طبقتان واضحتان ويعاد بذلك فصل السائلين .

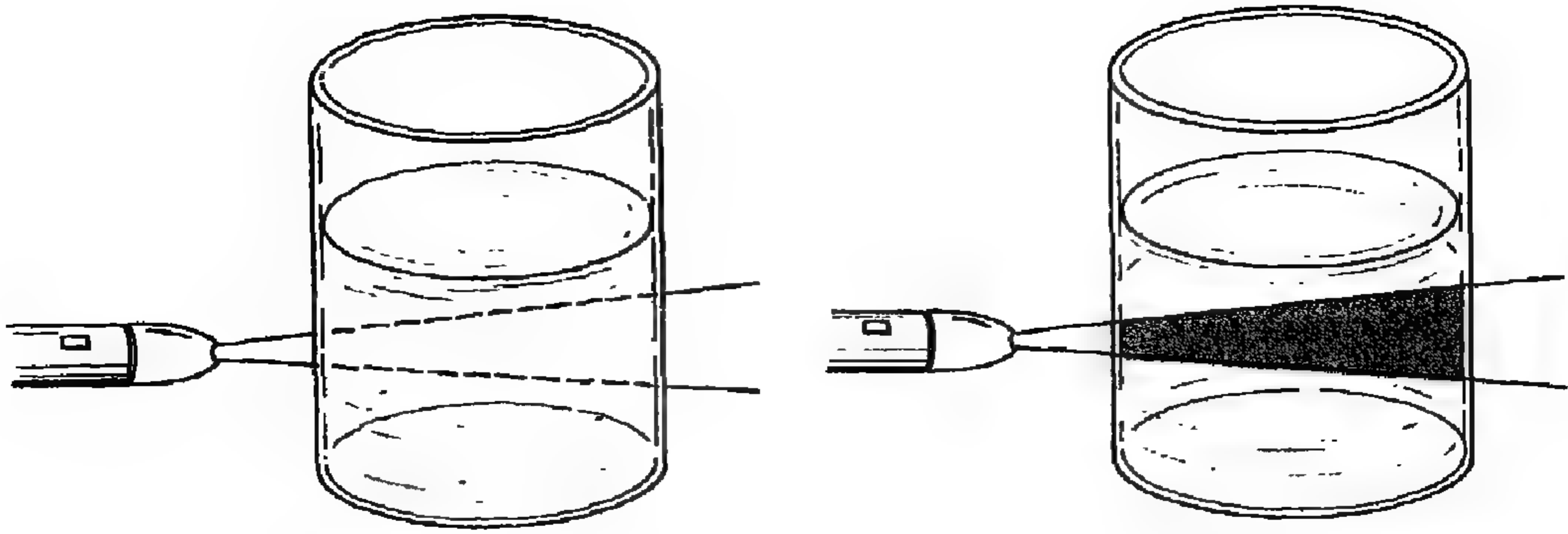
يمكن تثبيت مستحلب ما بإضافة عامل مُسْتَحْلِب عموماً هذه المواد تعمل بأحد طريقتين : (1) بإمكانهم إنقاص التوتر السطحي لهذه السوائل والذي يُنْقِصُ من قابلية اتحاد القطيرات الصغيرة أو (2) بإمكانهم تكوين طبقة واقية أو شريط حول القطيرات بحيث يكون من المستحيل على هذه القطيرات أن تتحد مع بعضها البعض . الحليب ، مستحلب شائع جداً ، يتكوَّن من دهن الزبد متشتتاً في الماء والساسين casein كعامل مُسْتَحْلِب .

خواص المعلقات شبه الغروية Properties of Colloidal suspensions

مُؤثر تايندال Tyndall effect: إذا مُررت حزمة ضوئية قوية ضيقة خلال غرفة مظلمة ثم نظر إليها بزوايا قائمة يمكن رؤية الحزمة الضوئية نظراً لتبعثر الضوء في اتجاه المشاهد. تبعثر الضوء هذا راجع إلى وجود جسيمات الغبار، ذات الأبعاد شبه الغروية، سابحة في الهواء. إذا صُفّي الجو من جسيمات الغبار هذه لا يمكن لنا بعد ذلك رؤية الحزمة الضوئية. هذه الظاهرة تعرف باسم مؤثر تايندال نسبة إلى مكتشفها الأصلي جون تايندال John Tyndall.

إذا مُررت حزمة ضوئية ضيقة خلال محلول حقيقي لا يمكن مشاهدة ممر هذه الحزمة. من ناحية أخرى إذا مُرّر الضوء خلال مُعلق شبه غروي لأمكن رؤية الضوء بسهولة. جسيمات الطور المُتشتت كبيرة بدرجة تبعثر الضوء بكيفية ملحوظة، ولكن جسيمات المحاليل الحقيقية صغيرة جداً لدرجة لا يمكنها من فعل ذلك. مؤثر تايندال إذا يمكن استعماله للتفريق بين المعلقات شبه الغروية والمحاليل الحقيقية إلا أنه يجب أن نلاحظ أننا لا نستطيع في الواقع رؤية الجسيمات شبه الغروية بإمكاننا فقط الكشف عن وجودهم وذلك لقدرتهم على بعثرة بعض الضوء الساقط عليهم شكل 2-2.

الحركة البراونية Brownian movement : يمكن استخدام مؤثر تايندال وذلك باستعمال مجهر فائق ultramicroscope لدراسة بعض خواص المعلقات شبه الغروية. الأساس ذو العلاقة هنا هو اضاءة مجال مظلم. يمكن اضاءة مجال مظلم باستعمال مجهر والاستفادة من مكثف خاص يوضح حزم الضوء المتحوّلة والتي تصطدم المنصة بزواوية مائلة جداً بدرجة لا يمكن الضوء من دخول العدسة الشيئية. نظراً لحقيقة عدم دخول الضوء للعدسة الشيئية أى شريحة زجاجية نظيفة ستظهر مسودّة تماماً. إلا أنه إذا سمح للحزم الضوئية المتحوّلة أن تمر خلال مُعلق شبه غروي الجسيمات شبه الغروية الدقيقة ستبعثر بعضاً من الضوء الذي يسقط عليهم. بعض من الضوء المبعثر يدخل العدسة الشيئية، سامحاً



محلول حقيقي

معلق شبه غروي

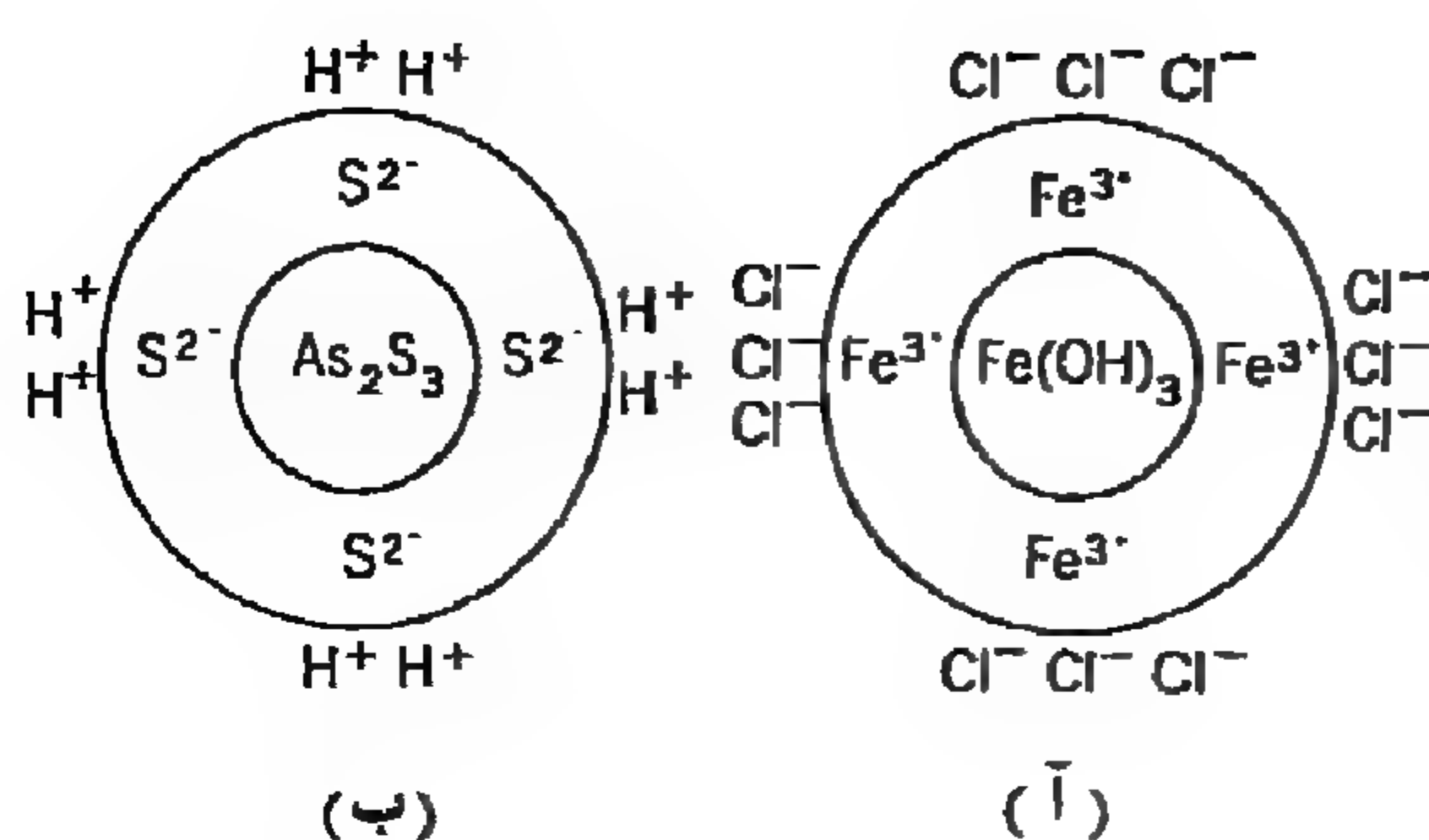
شكل 2-2 : توضيح مؤثر تايندال .

بذلك للكشف عن الجسيمات شبه الغروية وذلك بظهورها كنقاط لامعة من الضوء ضد خلفية سوداء. هذه النقاط الضوئية اللامعة يظهر أنها تتحول بطريقة عشوائية غير منتظمة محددة بذلك معالم الجسيمات شبه الغروية في المعلق. هذه الحركة العشوائية سببها تعرض الجزيئات شبه الغروية لقذق غير متساوى من جزيئات وسط التشتت والجسيمات شبه الغروية صغيرة بما يكفى لتحريكها بواسطة الجزيئات فى الاتجاه الأقل مقاومة. هذا الاتجاه متغير باستمرار. هذه الحركة للجسيمات الصغيرة جداً فى المعلقات تسمى الحركة البراونية نسبة إلى عالم علم النبات روبرت براون Robert Brown الذى كان أول من شرحها.

الترشيح Filtration : بالرغم من أنه لا يمكن فصل الطور المتشتت عن وسط التشتت بأوراق الترشيح العادية، يمكن فصل الجسيمات شبه الغروية بمرشحات فائقة ultrafilters. هذه المرشحات والتي تتكون من إستيرات سليلوزية خاملة بيولوجياً (مرشحات ميلبور) لها فتحات سعتها من 10 ميليمكرون إلى 5 ميكرون. حيث أن مدى أحجام الجسيمات شبه الغروية هو من 1 إلى 200 ميليمكرون، من السهل أن نرى أن فصل طورى معلق شبه غروى ما يمكن أن يتم فى معظم الحالات باستعمال هذه المرشحات. إلا أنه لا يمكن فصل المحاليل الحقيقية بهذه الطريقة..

التجمع السطحي Adsorption : قابلية الجزيئات أو الأيونات للتجمع على أسطح أجسام سائلة أو صلبة معينة تعرف باسم التجمع السطحي adsorption وحيث أنها ظاهرة سطحية فإن سعة التجمع تعتمد على كمية السطح المعرض كما تعتمد على طبيعة كيمياء المكونات ذات العلاقة. إذاً، ليس من المفاجيء أن تكون سعة التجمع لمعلق شبه غروي لأي وزن معطى من الجسيمات شبه الغروية متناهية فى العلو. مثلاً جسم صلب حجمه 1 سم³ مساحة سطحه المعرضة هي 6 سم³. إذا قسم هذا المكعب إلى مكعبات حجم كل منها 0.1 ميكرون مكعب فإن مقدار السطح المعرض سيكون 10×6 أو 600,000 سم³ أى بزيادة 100,000 مرة على المساحة الأصلية. بدون شك، معظم المهام المهمة للمنظومات شبه الغروية الموجودة فى الخلايا الحية تعتمد على سعتهم التجمعية الهائلة.

الخواص الكهربائية للمنظومات شبه الغروية Electrical properties of colloidal systems : تحمل الجسيمات شبه الغروية عادة شحنة كهربائية، هذه الشحنة تكون سالبة أو موجبة، ولكنها فى أى منظومة شبه غروية هى نفس الشحنة لكل الجسيمات. مثلاً جسيمات محلول شبه غروي من هيدروكسيد الحديدك كلها تحمل شحنة موجبة؛ جسيمات معلق شبه غروي من كبريتيد الزرنيخ كلها تحمل شحنة سالبة. الشحنات الموجودة على الجسيمات شبه الغروية ناتجة عن التجمع السطحي لأيونات حرّة فى الوسط المُشتت. تفضيل جسيم شبه غروي ما لشحنات موجبة للتجمع على سطحه تعطيه شحنة موجبة. فى حالة التفضيل فى التجمع السطحي للشحنات السالبة فالنتيجة هى جسيمات شبه غروية سالبة الشحنة. فى معلق هيدروكسيد الحديدك شبه الغروي تحمل كل الجسيمات شحنة موجبة نظراً لأن أيونات الحديدك (Fe^{3+}) المنطلقة أثناء تأين $FeCl_3$ مُفضّلة فى التجمع السطحي وأيونات الكلورايد (Cl^-) الحرّة تُجذب إلى الشحنة الموجبة على الجسيمات وأيضاً تتجمع تجمعاً ثانوياً حول الجسيمات. مكونة ما يعرف بالطبقة الكهربائية المزدوجة. فى منظومة كبريتيد الزرنيخ،



شكل 3-2 : رسم تخطيطي يمثل الطبقة الكهربائية المزدوجة المحيطة بالجسيمات شبه الغروية في المعلق.

(أ) جسيم شبه غروي في معلق شبه غروي لهيدروكسيد الحديدك. (ب) جسيمات شبه غروية في معلق شبه غروي لكبريتيد الزرنيخ.

أيونات الكبريتيد (S^{2-}) تفضلها جسيمات كبريتيد الزرنيخ في التجمع السطحي. أيونات الهيدروجين المنطلقة أثناء تأين H_2S ، تتجمع تجمعاً سطحياً ثانوياً على الجسيمات ذات الشحنات السالبة (شكل 3-2).

أحد الطرق لتحديد نوع الشحنات الكهربائية على جسيمات معلق شبه غروي هي مشاهدة اتجاه هجرتهم في مجال كهربائي. تحت تأثير تيار مباشر تتحول كل جسيمات معلق شبه غروي ما في اتجاه واحد. إذا كان للطور المُثَبَّتِ شحنة موجبة تتجمع الجسيمات عند القطب الموجب الكاثود cathode وإذا كانت الشحنة سالبة فهي تتجمع عند القطب السالب الأنود anode.

في البداية هذه الظاهرة سميت كاتا فوريسيس cathaphoreses أما الآن فالاصطلاح الكتروفوريسيس electrophoreses هو الأكثر استعمالاً.

حقيقة أن الجسيمات شبه الغروية تحمل شحنة كهربائية وأن كل الجسيمات لمعلق واحد ما تحمل نفس الشحنة هي العامل الرئيسي لثبات المعلقات شبه الغروية. الشحنات المتماثلة تتنافر مع بعضها، ولولا هذا الأمر لتصادمت الجسيمات شبه الغروية ولأدى ذلك إلى تجمعها وإلى حتمية ترسيبها.

الترسيب Precipitation : هدم أو تنحية الطبقة الكهربائية المزدوجة للجسيمات المتشعبة لمعلق شبه غروي ما يسبب تصادم وتجمع هذه الجسيمات ثم ترسيبها في النهاية. هذا بالامكان إحداثه بإضافة مادة موصلة للتيار الكهربائي في الماء. مثلاً بالامكان ترسيب معلق شبه غروي من كبريتيد الزرنيخ وذلك بإضافة HCl .

يزداد تركيز أيون الهيدروجين بإضافة HCl إلى درجة تسبب تكون H_2S ($H_2S \leftarrow S^{2-} + 2H^+$). تنحية الشحنات السالبة المحمولة على أيونات الكبريتيد يؤدي إلى تحييد الجسيمات. مدى إمكانية أيون ما على الترسيب عند إضافته إلى معلق شبه غروي تعتمد على تكافئه. مثلاً أيون الصوديوم أحادي التكافؤ، وهو بذلك أقل كفاءة من الباريوم الثنائي التكافؤ والذي هو أقل كفاءة من أيون الألومنيوم الثلاثي التكافؤ.

أحد التأثيرات الشيقة للأيونات على المعلقات شبه الغروية تشاهد عند مصب الأنهار حال دخولها المحيطات. الأيونات المشحونة لمياه المحيطات تؤدي إلى فقدان الماسيلات *miceles* الطينية المشحونة لشحنتها وبالتالي لترسيبها، هذا يؤدي حتماً إلى تكوين الدلتا التي غالباً ماتوجد عند مصب الأنهار.

في بعض الأحيان يمكن حماية شبه الغرويات من الترسيب بوجود شبه غروي آخر. يظهر أن أحد أشباه الغرويات يكون شريط واقى حول جسيمات شبه الغروي الآخر. في هذا المجال الجلاتين والصمغ العربى هما الاثنان من أشباه الغرويات الأكثر استعمالاً. مثلاً التشتت شبه الغروي لهالوجينات الفضة على أوراق التصوير الضوئى محمية بالجلاتين الموضوع على هذه الأوراق.

الهلاميات Gels : إحدى خواص أشباه الغرويات السائلة المحبة للماء هي مقدرتها تحت ظروف معينة على تكوين كتلة شبه صلبة متناهية اللزوجة. لذلك فإن أشباه الغرويات السائلة الساخنة كالجلاتين أو الآجار تستقر عند تبريدها مكونة كتلة شبه هلامية تسمى هُلامة. تحول أشباه الغرويات السائلة إلى هلامية يسمى التهلُم gelation. إذا سُخنت هلامة آجار أو جيلاتين مرة ثانية تتحول إلى سول sol وتعرف العملية بالتسيل solation. إضافة حامض هيدروكلوريك مخفف إلى سليكات الصوديوم يكون هلامية السيليكا silica gel مُشَتَّت شبه غروي لثنائي أكسيد السليكون.

الخلية الحية والحالة شبه الغروية The living cell and the colloidal state

بروتوبلازم الخلية ليس بمحلول حقيقى بالرغم من احتوائه لكثير من المواد الذائبة حقاً، معظم جزء البروتوبلازم المتكون من جسيمات هو شبه غروى فى طبيعته. حقاً إن البروتوبلازم يشار إليه عادة بالمركب الشبه غروى وهو يظهر الكثير من الخواص المنسوبة للمنظومات شبه الغروية. غشاء الخلية وجدارها يمكن النظر إليهما كأشباه هلاميات وفى الواقع يعتقد بعض الباحث أن الشئ نفسه ينطبق على جسيمات particulate الخلية مثل السنتروسومات والكرموزومات.

معظم إن لن لم يكن كل خواص البروتوبلازم شبه الغروية راجعة لوجود البروتين. البروتينات جزيئات مركبة كبيرة الحجم تصل أحجامها أحياناً إلى الأحجام. شبه الغروية. وهى مشتتة بين كل أجزاء المواد المكونة للبروتوبلازم حيث لهم علاقة بأنشطة خلوية مثل التنفس، الهضم، والإفراز. بدون شك المساحة السطحية الهائلة التى توفرها أنزيمات البروتين المشتتة فى البروتوبلازم متناهية الأهمية بالنسبة لكثير من تفاعلات الأنزيمات التى تعتمد عليها الحياة. بدون شك المنظومة شبه الغروية هى أحد الملامح الأساسية للمادة الحية.



صورة مجهرية الكترونية دقيقة لثغر مفتوح من ورقة زيرينا Zebrina purpusii . (مهداة من د. جورج شونيهر جامعة التقنية ميونيخ ألمانيا.)

الفصل الثالث

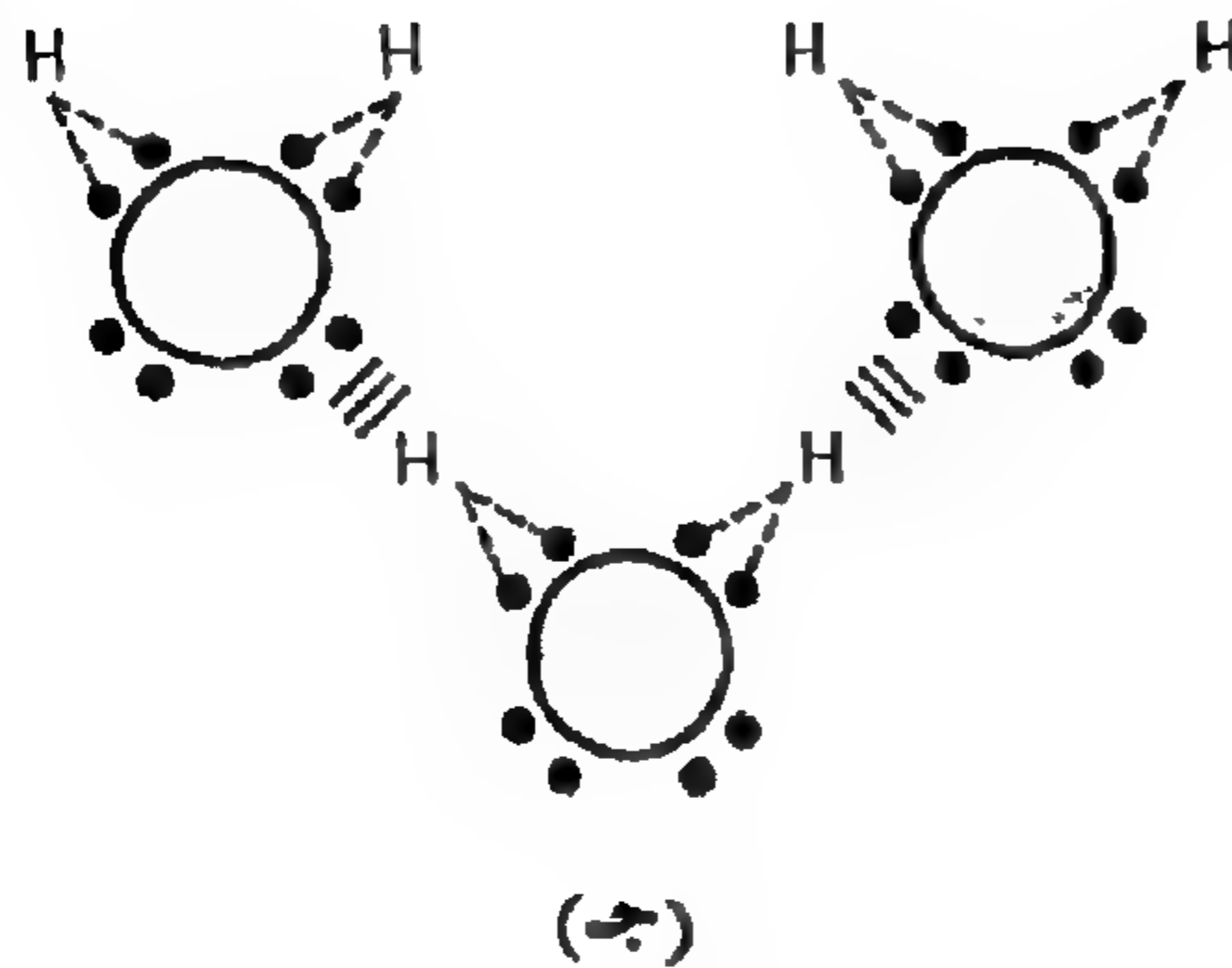
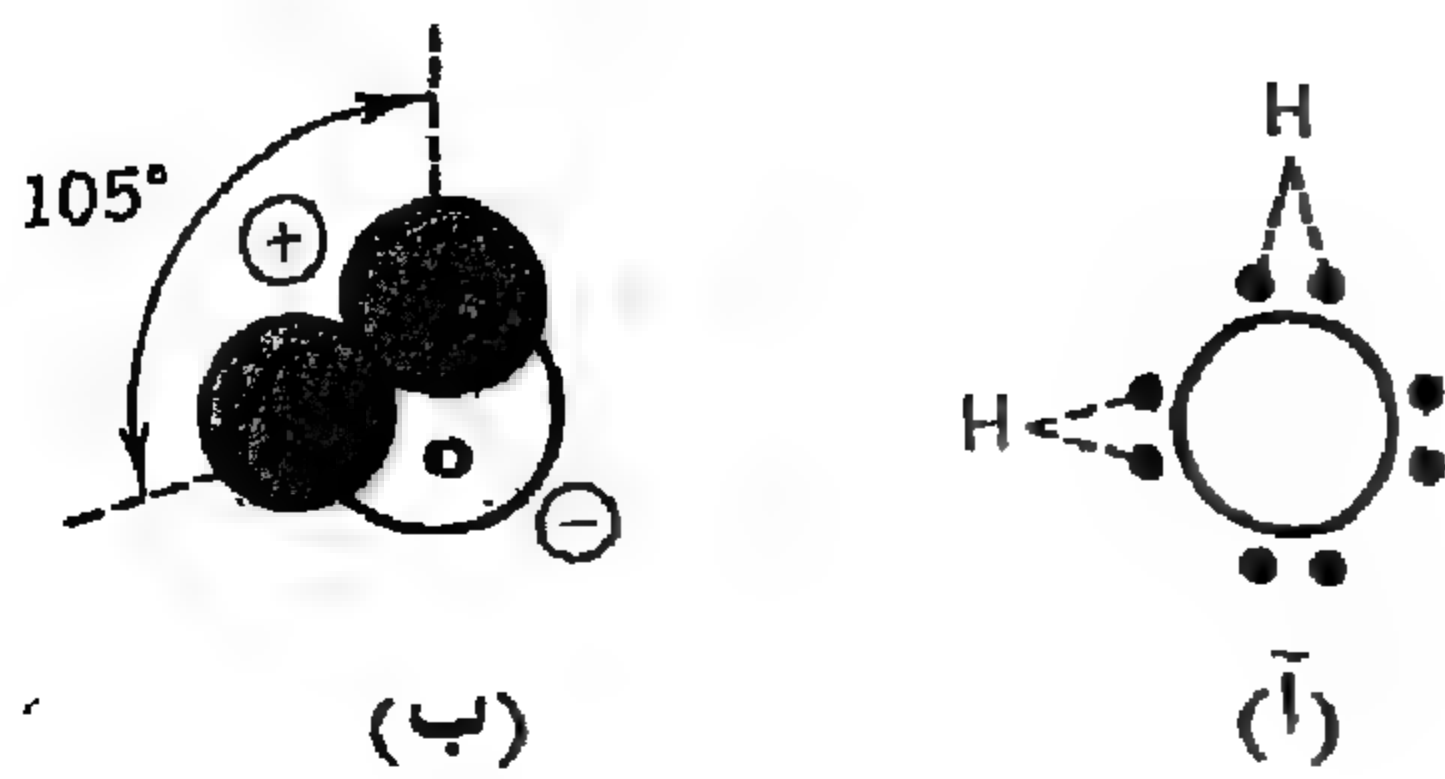
الانتشار، انتشار الماء خلال الأغشية شبه المنفذة، التشرّب Diffusion, osmosis, and imbibition

مقدمة Introduction

الماء ، الذي قد نسميه بحق سائل الحياة يكوّن أكثر من 90% من كل كائن حي ويساهم إما بطريقة مباشرة أو غير مباشرة في كل تفاعلات الخلية الحية. بالرغم من شيوعه فالماء مركب عجيب ذو خصائص فريدة كثيرة. مثلاً الماء له حرارة نوعية عالية، وهي خاصية تسمح للأنسجة الحية بتغيرات طفيفة في درجة حرارتها وذلك عن تعرضها لامتصاص أو فقدان حراري. الحرارة العالية اللازمة لتبخّر الماء تسبب تشتت كميات كبيرة من الطاقة تحت الظروف المساعدة للبخر وهذه عملية تبريد ذات قيمة ملحوظة. كثافة الماء المتجمد أقل من كثافة الماء السائل لذلك يطفو الجليد على الماء السائل وهذه حقيقة ذات مزايا واضحة للحياة المائية في المناطق الباردة أو المعتدلة حيث تُكوّن البحيرات والأنهار جليداً يمتد من السطح إلى العمق؛ بإمكان الحياة أن تستمر في الوسط السائل عند أعماق بعيدة. العواقب الوخيمة الناتجة عن تمدد الماء المتجمد في الخلايا الحية هي تمزق الجدار الخلوي.

جزيئات الماء ترتبط ببعضها (cohesion) وتلتصق adhere إلى كثير من الأسطح المختلفة. هذا الارتباط وهذا الالتصاق واضح في صعود الماء في النباتات. هذا الموضوع سيحظى بتغطية أكثر في فصل لاحق.

خواص الماء المذكورة أعلاه ناتجة عن الشكل الخارجي لجزيء الماء وعن الروابط الهيدروجينية. جزيء الماء متكون من ذرتي هيدروجين مرتبطتين بتكافؤ بأحد طرفي ذرة الأكسجين. متوسط زاوية $H-O-H$ هو 105° تقريباً (شكل 1-3). يتبين من شكل (1-3) أن جزيء الماء هو جزيء قطبي أحد أجزاء الجزيء (جهة



شكل 1-3 : رسم تخطيطي يمثل تركيب جزيء الماء. (أ) وضع ذرات الهيدروجين على جهة من جهات ذرة الأكسجين (ب) توزيع الشحنات والزوايا بين روابط الهيدروجين والأكسجين (ج) ارتباط بين ثلاث جزيئات ماء بواسطة الروابط الهيدروجينية.

الهيدروجين) موجب الشحنة والجزء الآخر سالب الشحنة. نظراً للتوزيع الغير متماثل للشحنات، ترتبط جزيئات الماء مع بعضها (قوة جذب) كما هو مبين في شكل (1-3 ج). جذب ذرة هيدروجين موجبة لجزء ماء لذرة أكسجين جزئية ماء آخر ينتج عنه رابطة هيدروجينية أو جسر هيدروجيني. بالرغم من أن الرابطة الهيدروجينية أقوى من ارتباط الجزيئات من خلال قوى فان دير والس فهي اضعف بكثير من الرابطة الناتجة عن اشتراك ذرتين في زوج من الالكترونات covalent bond أو الناتجة عن التكافؤ الكهربائي electrovalent bond. عدد جزيئات الماء التي يمكن أن ترتبط بالروابط الهيدروجينية لاحصر لها. مثلاً بإمكاننا أن ننظر إلى بحيرة ما كجزء ماء واحد ضخمة ذو روابط ضعيفة أكثر من نظرنا إليها كتجمع لجزيئات ماء متفرقة.

الروابط الهيدروجينية مسؤولة مباشرة عن ارتفاع حرارة انصهار الماء وكذلك عن ارتفاع الحرارة النوعية وحرارة تبخر الماء. الطاقة اللازمة لتحطيم الروابط الهيدروجينية عند ذوبان الجليد أو لتسخين أو تبخير الماء هي أكبر بكثير من الطاقة اللازمة للتغلب على قوى فان دير والس والتي توجد عادة في الروابط الضعيفة لجزيئات الإيثين، الإيثير والبنزين. الروابط الهيدروجينية هي سبب التصاق جزيئات الماء بمواد كالزجاج، السليلوز والتجمعات الطينية. هذه

المواد تبذل بسهولة لوصول جزيئات الماء إليها يسر وذلك لوجود ذرات الأكسجين غير المحمية على أسطح هذه المواد مما يؤدي إلى تكوين الروابط الهيدروجينية بسهولة. من الناحية الأخرى المواد المصنعة النافرة للماء والهيدروكربونات مثل الشموع لا تبذل بسهولة لقلة الروابط الهيدروجينية.

ما يخص الحياة، أهم خاصية للماء هي فعاليته كمذيب. نظراً لقدرته على تكوين محلول مع عدد كبير من المركبات يشار إلى الماء أحياناً بـ«المذيب الكوني». كون الماء مذيباً ناتج عن قدرة الماء على تكوين روابط هيدروجينية وللتوزيع اللاتطابقى لشحناته؛ المركبات مثل السكريات، الكحولات والأحماض الأمينية التي تحتوى على ذرات أكسجين، أو مجاميع هيدروكسيل (OH-) أو أمينو (NH₂-) تكون روابط هيدروجينية مع جزيئات الماء وتكون محاليل مع الماء.

من الناحية الأخرى فإن الطبيعة القطبية لجزيء الماء تمنع ترسب الأملاح المتنوعة في المحلول من خلال تداخل تفاعلات الشحن (التأين)؛ الأملاح المذابة في الماء توجد على هيئة أيونات موجبة وسالبة.

فعل الماء كمذيب ذو أهمية هائلة للنبات الحى. العناصر الأساسية المتنوعة الضرورية لنمو النبات وكذلك المركبات الضرورية لانتقال وتخزين الطاقة ولمكونات المواد البنائية كلها تتطلب الماء كوسيلة للانتقال. هذه المواد مذابة في ماء النبات وبهذه الكيفية تتوزع في كل أجزاء النبات. عمليات الانتشار، الأسموزس، التشرب ذات صلة وثيقة بالمهمة الأساسية لانتقال الماء والمذيبات من مكان نشأتها إلى مكان استخدامها.

الانتشار Diffusion

لقد عايشنا جميعاً بطريقة أو بأخرى ظاهرة الانتشار. عندما نضع سكر في سائل مثل القهوة أو الشاي تنتشر جزيئات السكر خلال السائل وتعطيه مذاق حلو متجانس. رائحة العطر المنبعثة من قنينة عطر مفتوحة تصلنا خلال عملية الانتشار - جزيئات العطر تنتشر خلال جزيئات الهواء. لكى نفهم تماماً عملية

الانتشار يجب علينا أولاً أن نركز إنتباهنا على طبيعة وظيفة الحركة kinetic للمواد.

طبيعة وظيفة الحركة للمادة Kinetic nature of matter

عند درجات الحرارة الأعلى من الصفر المطلق (0°K أو -273°C) كل مكونات المادة هي في حركة، هذا يعني، انهم يحملون مقداراً معيناً من الطاقة وظيفتها الحركة kinetic energy. هذه الحركة هي عشوائية؛ تتحرك الجزيئات أو الذرات في كل الاتجاهات مصطدمة ببعضها في كثير من الأحيان. لو اعتبرنا مثلاً الهواء الذي نستنشقه وهو بصفة رئيسية خليط من جزيئات النيتروجين، الأكسجين وغاز ثاني أكسيد الكربون. هذه الجزيئات ذات حركة عشوائية مستمرة وتصطدم ببعضها من حين لآخر. جزيئات النيتروجين أكثر وفرة من جزيئات الأكسجين، جزيئات ثاني أكسيد الكربون نادرة للغاية حيث لا يتجاوز تركيزها في هذا الخليط أكثر من 0.03%. هذه الأنواع الثلاثة من الجزيئات، على أية حال، مختلطة بتجانس في الجو.

إذا فتحنا زجاجة عطر، جزيئات العطر المتبخرة من سطح السائل تنتشر بين جزيئات الهواء وتختلط في النهاية معهم بتجانس. جزيئات العطر قادرة على هذا لأنهم هم أيضاً في حركة دائمة. عند انتهاء تبخر العطر تشتت جزيئات العطر بالكامل بين جزيئات الهواء وتتكون منظومة ديناميكية جديدة، تشمل جزيئات النيتروجين، الأكسجين، ثاني أكسيد الكربون والعطر متحركة تحركاً عشوائياً.

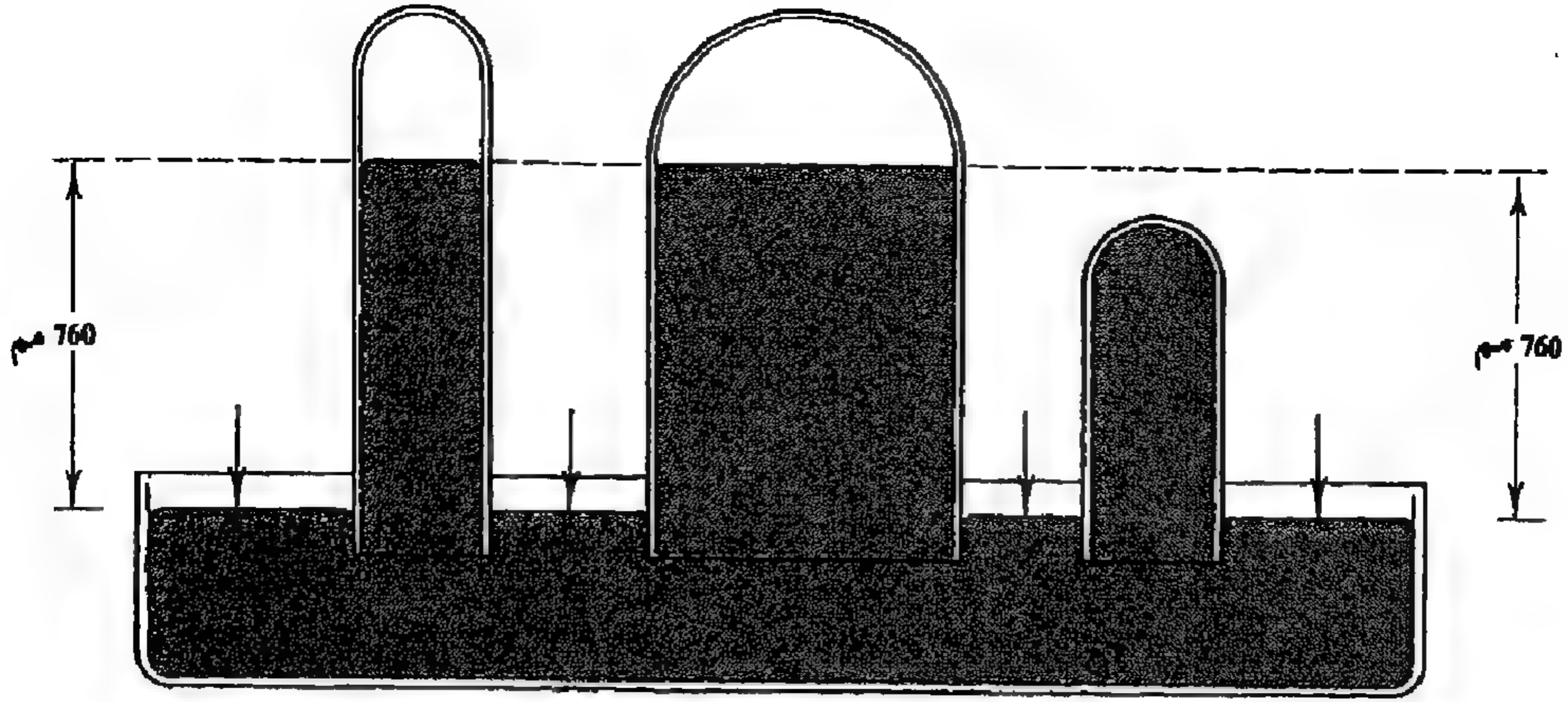
انتشار الغازات Diffusion of gases

بالنسبة لحالات المادة الثلاث المختلفة تعتبر الغازات أقل مقاومة للجزيئات المنتشرة. عند الدرجات العادية للحرارة والضغط جزيئات الغاز تكون متباعدة عن بعضها كثيراً؛ لذلك عدد الاصطدامات التي يمكن أن تتدخل في انتشار أحد الغازات في آخر محدود. هذه الحقيقة من السهل تبين قيمتها عندما نأخذ في الاعتبار المدى الذي يمكن لغاز ما أن يتقلص في حدوده. الهواء الذي يملأ حجرة الدراسة، مثلاً، يمكن تقليصه بسهولة في أنبوبة اختبار دون أن يفقد حالته الغازية.

انتشار الغاز يمكن فهمه بوضوح أكثر، بإجراء تجربة كيميائية شائعة. إذا كسرت قنينة بروميين تحت ناقوس زجاجي مفرغ جزئياً من الهواء، تملأ جزيئات البروميين في الحال الفضاء الذي تحت الناقوس. هذا من السهل مشاهدته نظراً للون البنّي المحمر المميز لغاز البروميين. الأمر يختلف إذا لم يتم تفريغ الناقوس الزجاجي من الهواء حيث نرى تباطؤاً في انتشار غاز البروميين. إذا أخذنا في الاعتبار الانتشار تحت هذين الظرفين أى انتشار في فراغ جزئى وانتشار في الهواء بإمكاننا أن نرى أهمية تركيز جزيئات الغاز في تحديد سرعة الانتشار. انتشار غاز البروميين عاقله وجود جزيئات الهواء، وسهله الفراغ الجزئى.

الضغط الانتشارى Diffusion pressure : مقياس الضغط الباروميتر parometer هو جهاز لقياس الضغط الجوى يستعمل بكثرة لتوضيح ضغط الغاز. إذا ملئت انبوبة زجاجية بالزئبق ثم قلبت بحيث تكون نهايتها المفتوحة تحت سطح زئبق موضوع فى إناء ضحل يهبط الزئبق فى الأنبوبة إلى ارتفاع معين، (شكل 2-3). الارتفاع الذى يقف عنده عمود من الزئبق فى أنبوبة زجاجية عند مستوى سطح البحر هو 760 مم. هذا يعنى أن وزن الغاز (الهواء) فوق سطح الزئبق فى الطبقة المبين فى شكل 2-3 كاف لدفع عمود من الزئبق فى أنبوبة زجاجية إلى أعلى ليصل إلى ارتفاع 760 مم. متوسط الضغط عند مستوى سطح البحر يعرف بالضغط الجوى القياسى standard وهو 760 مم زئبق أو 1 ضغط جوى.

مثال جيد لضغط غاز محصور يرى بالعين يمكن مشاهدته فى بالون منتفخ. الغشاء المطاطى للبالون منفذ بدرجة بسيطة للنيتروجين والأكسجين وهما الغازان الأكثر وجوداً فى الهواء. عندما يكون بالون ما منتفخاً، جزيئات الهواء تصير أكثر تركيزاً، مما ينتج عنه زيادة فى الضغط الذى يكونه غاز محصور فى حاوية ما. الضغط الذى يكونه غاز محصور فى حاوية ما هو مجموع الضغوط الناتجة عن عدد هائل من الجزيئات عند اصطدامها المتزامن بجدران الحاوية. الزيادة فى تركيز الغاز داخل الحاوية يعنى اصطدام عدد أكبر من جزيئات الغاز بالجدران فى أى وقت من الأوقات. واضح أن هذا يؤدى إلى زيادة فى الضغط. جدران البالون تتمدد لكي تعوض الزيادة فى الضغط معطية برهاناً مرئياً لسقدرة الغاز على تكوين الضغط.



شكل 2-3 : متوسط علو عمود من الزئبق في مقياس للضغط «باروميتر barometer» هو 760 مم عند مستوى سطح البحر. لاحظ أن علو العمود لا يعتمد على قطر الأنبوبة الزجاجية. لاحظ أيضاً أن الأنبوبة القصيرة التي على اليمين قصيرة بدرجة لا تسمح لأي زئبق بالخروج. الأسهم تبين مقدار الضغط الجوي على سطح الزئبق.

فيما مضى تبينا مثالين لتأثيرات ضغط الغاز من السهل مشاهدتهما. ماعلاقة هذا الضغط بالانتشار؟ حقيقة الأمر أن الضغط الانتشاري هو اصطلاح افتراضي لاغير يشرح القدرة الكامنة لغاز أو سائل أو صلب على الانتشار من جهة يكون تركيزه فيها عالياً إلى جهة يكون تركيزه فيها منخفضاً. الغاز المحصور في بالون، مثلاً، له ضغط انتشاري أكبر من الهواء المحيط به. بناء عليه إذا ثقب البالون ينتشر الغاز المحصور، لكونه ذو ضغط انتشاري أكبر، في الهواء المحيط بالبالون.

الانتشار المستقل Independent diffusion : اتجاه انتشار مادة ما يحدده كلية الفروقات في الضغط الانتشاري لتلك المادة ومستقل كلية عن الضغوط الانتشارية للمواد المحيطة. دعنا نستعمل مرة أخرى المنطاد المطاطي لتوضيح هذا الأمر المهم. لنفترض أننا نفخنا منطاداً بغاز النيتروجين. حيث أن جدران المنطاد المطاطية هي نسبياً غير منفذة للنيتروجين، النيتروجين المحصور في المنطاد سيكون له ضغط انتشاري أعلى نسبياً. ثاني أكسيد الكربون على النقيض من النيتروجين، يمكن أن يمر بسهولة من خلال جدار مطاطي. إذا سمح للبالون المملوء بالنيتروجين أن يستقر في الهواء، ثاني أكسيد الكربون

الموجود في الهواء ينتشر في البالون حتى يحدث التعادل. ينتشر ثاني أكسيد الكربون في المنطاد نظراً لأن ضغطه الانتشاري في الهواء أكثر من ضغطه الانتشاري في المنطاد الذي كان صفراً. انتشار ثاني أكسيد الكربون إلى الداخل يحدث بالرغم من أن الضغط الانتشاري لغاز النيتروجين المحصور في البالون هو أعلى بكثير من الضغط الانتشاري لثاني أكسيد الكربون في الهواء. أهمية الانتشار المستقل للنبات ستوضح أكثر في الفصول القادمة.

Factors affecting rate
of diffusion of gases

العوامل المؤثرة في معدل انتشار الغازات

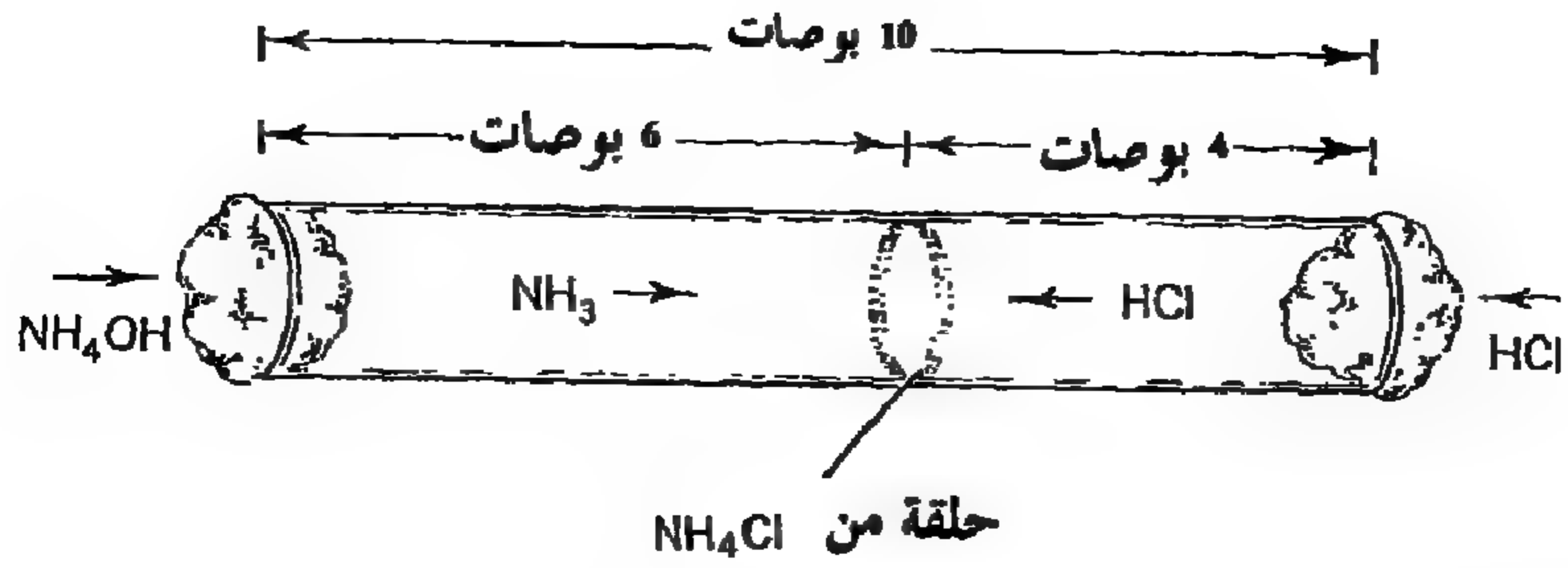
- 1- درجة الحرارة: معدل انتشار غاز ما يزداد بازدياد درجة الحرارة. الزيادة في درجة الحرارة تزيد من الطاقة الحركية لجزيئات الغاز. هذا يعني أن ارتفاع درجة الحرارة تصحبه زيادة في سرعة تحرك جزيئات الغاز.
- 2- كثافة الجزيئات المنتشرة: معدلات انتشار الغازات تحت ظروف ثابتة تختلف كثيراً باختلاف الغازات. السبب في هذا يعود إلى كثافة الغاز. هذا الأمر يلخصه قانون جراهام Graham's law للانتشار معدلات انتشار الغازات تتناسب عكسياً مع الجذور التربيعية لكثافتها. بناءً على هذا القانون يمكن كتابة العلاقة الآتية:

$$\frac{\sqrt{v_2}}{\sqrt{v_1}} = \frac{r_1}{r_2}$$

حيث r_1 ، r_2 هما معدلي انتشار غازين كثافتهما K_1 ، K_2 على التوالي. إذا استخدمنا هذه المعادلة لغازي الهيدروجين والأكسجين نجد أن:

$$\frac{4}{1} = \frac{\sqrt{16v}}{\sqrt{v}} = \frac{\sqrt{O_2}}{\sqrt{H_2}} = \frac{r_H}{r_O}$$

حيث أن كثافة الأكسجين 16 مرة قدر كثافة الهيدروجين، معدل انتشار الهيدروجين 4 مرات معدل انتشار الأكسجين. القانون المذكور أعلاه بالامكان توضيحه في المختبر بسهولة. إذا سُدت أنبوبة زجاجية من طرفيها



شكل 3-3: طريقة توضيح قانون جراهام. يوضع هيدروكسيد الأمونيا في سدادة القطن عند أحد طرفي الأنبوبة بينما يوضع حامض الهيدروكلوريك في سدادة القطن عند الطرف الآخر. حلقة كلوريد الأمونيا تمثل النقطة التي يتقابل عندها غازي NH_3 و HCl بعد انتشارهما من القطن المحمل بهما.

بقطن وغمست سداداتا القطن في نفس الوقت في هيدروكسيد الأمونيا (NH_4OH) وحامض الهيدروكلوريك (HCl) سيكون لدينا منظومة بها غازان (NH_3, HCl) ينتشران في اتجاه بعضهما بمعدلات تعتمد على كتلة جزيئاتهما. عند نقطة تقابل الغازين تظهر (شكل 3-3) حلقة صلبة بيضاء من كلوريد الأمونيا (NH_4Cl). كما هو مبين في شكل 3-3 حلقة كلوريد الأمونيا أقرب إلى طرف الأنبوبة الحامل لـ HCl . هذه النتيجة متوقعة حيث أن كثافة HCl ضعف كثافة NH_3 تقريباً.

3- الوسط الذي يحدث فيه الانتشار: كلما كان وسط ما أكثر تركيزاً كلما قلت سرعة انتشار الجزيئات خلاله. هذا تم توضيحه بالكامل حيث شرحنا كيفية انتشار غاز البرومين في الهواء وفي الفراغ الجزئي.

4- تدرج ضغط الانتشار: عموماً كلما كان تدرج ضغط الانتشار عميقاً كلما كان معدل الانتشار أسرع. عمق التدرج محكوم بالفرق في تركيز المادة المنتشرة بين جهة وأخرى والمسافة الموصلة بين هاتين الجهتين والتي يحدث خلالها الانتشار.

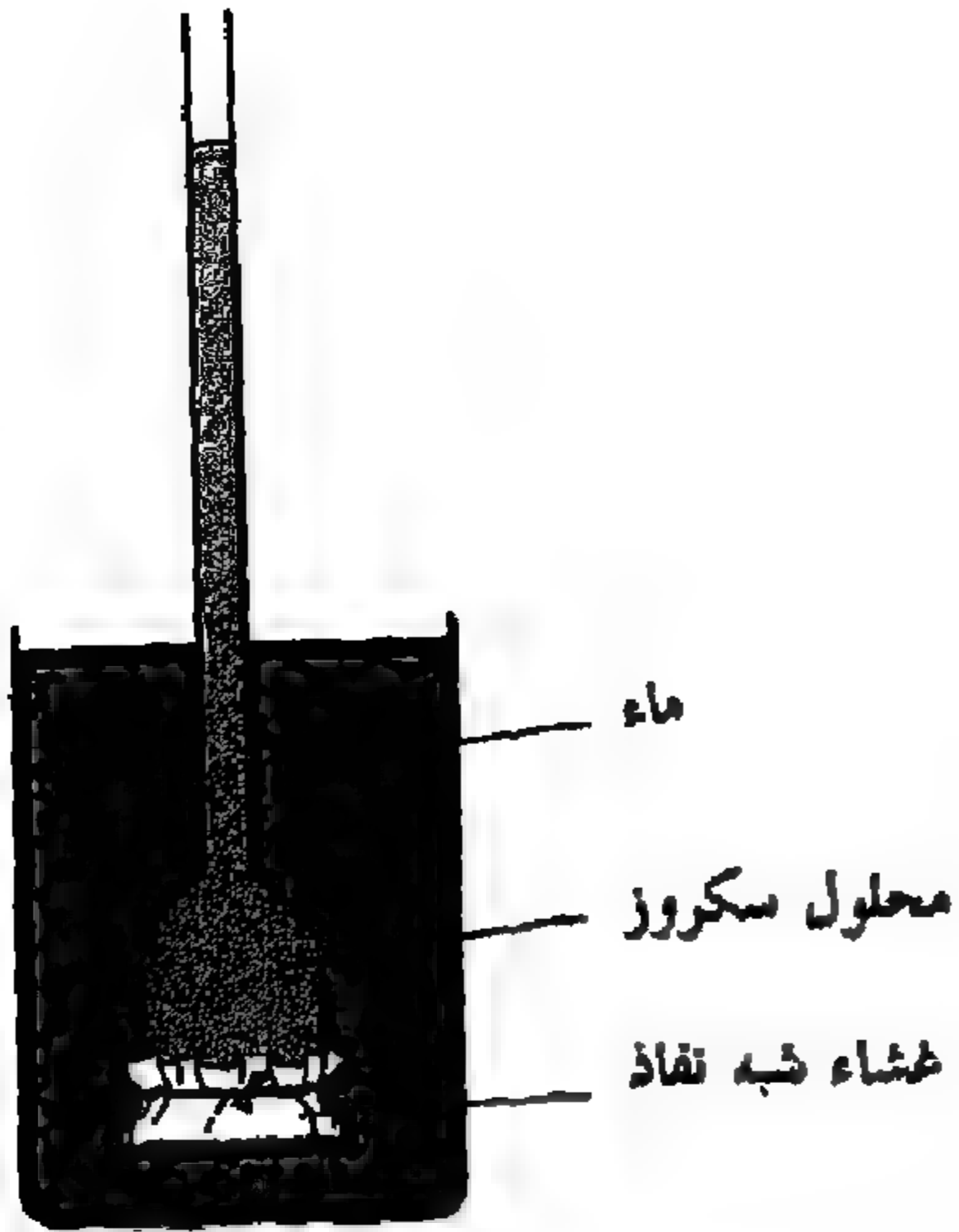
العوامل التي تتحكم في معدلات انتشار الغازات ذات تحكم واسع أيضاً بمعدلات انتشار المواد الصلبة والسائلة. غير أنه بالإضافة إلى درجة الحرارة،

الكثافة الجزئية، وسط الانتشار وتدرج ضغط الانتشار تؤثر عوامل أخرى (على الأخص حجم وذوبان الجزيئات المنتشرة) على انتشار المذابات في المذيبات، السوائل في السوائل والغازات في السوائل.

الأسموزيس (انتشار الماء خلال الأغشية شبه المنفذة) Osmosis

يمكن النظر إلى الاسموزيس كنوع خاص من الانتشار ذو علاقة بحركة الماء خلال غشاء شبه نفاذ من جهة يكون فيها عال التركيز إلى جهة يكون فيها منخفض التركيز. بالرغم من أنه بإمكاننا أن نضم محاليل غير الماء داخل الظاهرة العامة للأسموزيس، ما يهمنا هنا أساساً هو أسموزيس الماء في النباتات.

يمكن توضيح عملية الاسموزيس بطريقة سهلة جداً. إربط قطعة من مادة ما، مثل مثانة خنزير، على النهاية الواسعة لأنبوبة تستيل Thistle. مثانة الخنزير شبه نفاذة ولذلك فهي تسمح للماء دون غيره من المذيبات المذابة مثل السكر بالنفاذ. يوضع محلول سكري في داخل أنبوبة تستيل وتغمر نهاية الأنبوبة المثبت بها الغشاء في كأس بها ماء نقي (شكل 4-3)، حيث أن الغشاء مربوط على فتحة أنبوبة تستيل منفذ للماء ينتقل الماء إلى داخل وإلى خارج الأنبوبة، غير أن معدل حركة انتقال الماء إلى داخل الأنبوبة أعلى من معدل انتقاله إلى خارجها. سبب هذا هو أن تركيز الماء في الدورق أعلى من تركيز الماء في الأنبوب وتحت هذه الظروف يتجمع الماء في أنبوبة تستيل، ويرتفع عمود من الماء في الأنبوبة؛ الفرق بين تركيز الماء داخل وخارج الأنبوبة عند اللحظة التي غمرت فيها الأنبوبة في الماء أكبر ما يمكن. عند تلك الفترة معدل انتقال الماء إلى داخل الأنبوبة أعلى ما يمكن ومعدل انتقال الماء إلى خارج الأنبوبة أقل ما يمكن. مع استمرار تجمع الماء في أنبوبة تستيل يصير مخففاً أكثر فأكثر وينخفض طبقاً لذلك انتقال الماء إلى داخل الأنبوبة. هذا يعني أن الفرق بين تركيز الماء في الدورق وفي الأنبوبة يصير أقل فأقل. إذا لم تتدخل عوامل أخرى مقدار الماء المتحرك إلى داخل الأنبوبة دائماً أكبر من المقدار المتحرك إلى الخارج. غير أن إزدياد حجم عمود الماء يكون ضغطاً، ينتج عنه زيادة مستمرة



شكل 4-3 : طريقة لتوضيح الأسموزس، الماء ينتقل إلى داخل أنبوبة تستيل من خلال الغشاء الشبه نفاذ من منطقة تركيزه العال إلى منطقة تركيزه المنخفض.

في كمية الماء المتحرك إلى خارج الأنبوب. حتماً سيحدث تعادل حيث تتعادل القوى المتحركة في صافي حركة الماء إلى داخل الأنبوبة مع القوى المسيطرة على صافي حركة الماء إلى خارج الأنبوبة.

واضح أن الأسموزيس مشابه للانتشار. العامل المميز الوحيد هو وجود الغشاء شبه النفاذ.

الضغط الأسموزي Osmotic pressure

الضغط الأسموزي اصطلاح يستعمل عادة عند مناقشة العلاقات المائية في النباتات. نظراً لصعوبة توضيح هذا الضغط (يمكن قياسه فقط بطريقة غير مباشرة) مفهوم الضغط الأسموزي صعب على الطالب فهمه. بإمكاننا تعريف الضغط الأسموزي بأنه الضغط اللازم لمنع مرور الماء النقي إلى داخل محلول مائي خلال غشاء شبه نفاذ مانعاً بذلك الزيادة في حجم المحلول.

هذا التعريف يعني أن المحلول محصور داخل وعاء غير قابل للتمدد مطلقاً ومنفذ للماء دون غيره من المذابات. غير أنه يقال أيضاً عن محلول ما غير محصور بأن له ضغط أسموزياً. الضغط الأسموزي هو أحد الخواص المرتبطة ببعضها لمحلول ما؛ أي أنه ذو تناسب مباشر مع عدد جزيئات المذاب في أي مقدار معطى من مذيب ما. بناءً عليه محلول تركيزه مولال molal واحد لمادة

غير قابلة للتفكك عند 0°م له ضغط أو كمون اسموزي نظري مقداره -22.7 بار أو 22.4 ضغط جوى. حيث أن الضغط الجوى يتناسب طردياً مع عدد جزيئات المذيب منسوباً إلى عدد جزيئات المذاب، محلول 0,5 مولال له ضغط أسموزى نظرى مقدار -11.35 بار.

بالرغم من أننا نتحدث عن محلول غير محصور له ضغط اسموزى، استعمال كلمة ضغط هنا لاتعنى وجود ضغط واضح. فقط عندما يحصر محلول ما داخل غشاء شبه نفاذ يصبح هذا الضغط واضحاً. فى الحقيقة معظم المناقشات الحديثة لعلاقات النبات المائية تستعمل اصطلاح الجهد الأسموزي osmotic potential بدلاً من الضغط الأسموزى. بالرغم من أنهما متساويان عددياً فهما يختلفان فى الإشارة الجهد الاسموزى سالب والضغط الأسموزى موجب.

ضغط الانتفاخ المائى Turgor pressure

كما ذكر فى الفصل الأول، السيتوبلازم والعضيات يضمها غشاء شبه نفاذ يسمى البلازمالماً أو ببساطة أكثر الغشاء الخلوى. على النقيض من الخلية الحيوانية يضم الخلية النباتية وغشاؤها الخلوى بناء صلب عديم المطاطية نسبياً يسمى الجدار الخلوى. هذه الخاصية الفريدة للخلية النباتية تسمح لها أن تعيش فى تركيزات أسموزية ذات مدى متسع نسبياً. الخلية الحيوانية تستطيع العيش فقط فى محاليل ضغوط تركيزاتها الأسموزية مطابقة أو تكاد تكون مطابقة لتركيزات محتويات الخلية.

الخلية النباتية عند وضعها فى ماء نقى تنتفخ إلى مدى معين فقط ولا تنفجر. نظراً لأن الجهد الأسموزى الناتج عن محتويات الخلية عال، ينتقل الماء إلى داخل الخلية مما ينتج عنه دفع غشاء الخلية ضد الجدار الخلوى. الضغط الحقيقى المتكون (الضغط المسئول عن دفع الغشاء الخلوى ضد الجدار الخلوى) يسمى ضغط الانتفاخ المائى turgor pressure. الجدار الخلوى لكونه صلب، يحدث ضغطاً متساو ومضاد، يسمى الضغط الجدارى. نتيجة لتداخل

هذه القوى يقال عن الخلية النباتية تحت هذه الظروف بأنها منتفخة بالماء. أحد أول العلامات في عجز الماء في نبات ما والتي يمكن ملاحظتها بسهولة هي نقص الانتفاخ المائي لخلاياه الورقية التي تعطى الأوراق مظهراً ذابلاً.

الجهد المائي Water potential

الشغل الميكانيكي الذي تعمله منظومة كيميائية ما، خلال أى تغير عند درجة حرارة ثابتة يساوى النقص في طاقتها الحرّة. الطاقة الحرّة إذاً هي قياس لجهد الشغل الذى يمكن أن تفعله المنظومة. الطاقة الحرّة لكل «مول» لأى مادة في منظومة كيميائية ما هي جهدها الكيميائي. بناءً عليه الجهد الكيميائي لمادة ما تحت ظروف ثابتة بالنسبة للحرارة والضغط يعتمد على عدد «المولات» الموجودة. عند مناقشة العلاقات المائية في النبات، عموماً يشار للجهد الكيميائي للماء بالجهد المائي (ψ_m/ψ_w). عندما نستعمل اصطلاح الجهد المائي نحن نعبر عن الفرق بين الجهد الكيميائي للماء عند أى نقطة في منظومة ما (μ_w/μ_m) والجهد الكيميائي للماء النقي تحت ظروف قياسية (μ_w°/μ_m°) باستعمال المعادلة الآتية:

$$\psi = \mu - \mu_w^\circ = RT \ln e/e^\circ$$

يمكننا بسهولة تحديد الجهد الكيميائي في المعادلة (R) هو ثابت الغاز (إيرج/مول/درجة^(١))، (T) درجة الحرارة المطلقة ($K^\circ - K^\circ$)، ($e - e^\circ$) ضغط بخار محلول المنظومة عند درجة الحرارة (T) و ($e^\circ - e^\circ$) ضغط بخار الماء النقي عند نفس درجة الحرارة. عبارة ($RT \ln e/e^\circ$) في د/د^٢ ($RT \ln e/e^\circ$) وحداتها إيرج/مول. إذا كان ضغط بخار الماء في منظومة ما هو نفس ضغط بخار الماء في الماء النقي، عبارة ($\ln e/e^\circ - D/D^\circ$) تعنى صفراً. في

(١) الإيرج يساوى قوة مقدارها داین واحد تعمل من خلال مسافة طولها 1 سم. الداین هي القوة التي تحرك كتلة جرام واحد مسافة 1 سم/ثانية.

المنظومات البيولوجية (د/د° - e/e°) هي عادة أقل من الصفر وتكون (في د/د°) سالبة. بناء عليه يعبر عادة عن الجهد المائي في المنظومات البيولوجية بكميات سالبة. حيث أن الماء النقي الغير محصور يعرف بأن جهده صفراً، أى تخفيف للماء باستعمال مذيب ما يُكوّن جهداً أقل من جهد الماء النقي ويعبر عنه بعدد سالب.

كل من الجهود المائية والجهود الكيميائية يمكن التعبير عنها بوحدات طاقة. غير أنه من الأنسب عند الحديث عن المنظومات البيولوجية أن نعبر عن الكمون المائي بوحدات قياس الضغط (جوى أو بار). يمكن تحويل وحدات الطاقة إلى وحدات ضغط بتقسيم الجهد المائي على الحجم الجزئى لـ «مولال» ماء partial molal volume of water (ح_م V_م).

$$\frac{\mu_w - \mu_w^0}{V_w} = \frac{RT \ln e/e^0}{V_w} - \frac{RT \text{ في د/د}^0}{\chi} = \frac{\mu_r - \mu_r^0}{\chi}$$

وحدات المعادلة السابقة هي :

$$\frac{\text{erg/mole}}{\text{cm}^3/\text{mole}} = \frac{\text{erg}}{\text{cm}^3} = \text{dyne/cm}^2 \quad \text{ايرج/مول} = \frac{\text{ايرج}}{\text{سم}^3} = \frac{\text{داين/سم}^2}{\text{سم}^3/\text{مول}}$$

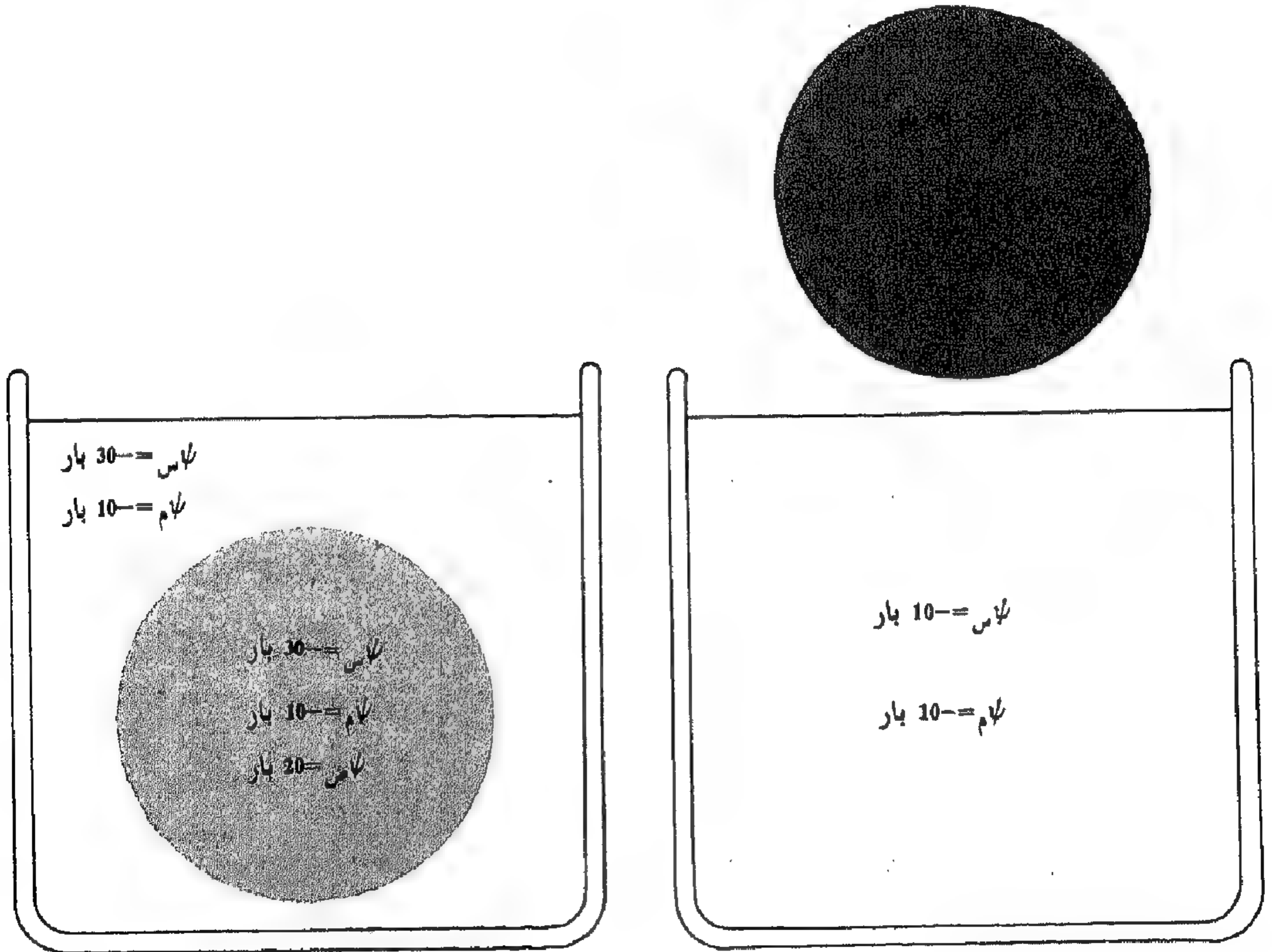
$$\text{و بار واحد} = 0.987 \text{ جوى} = 10^6 \text{ داين/سم}^2$$

إذا أذيت مادة مثل الملح أو السكر في ماء نقي فإن المحلول الناتج سيكون له جهد مائى أقل (أكثر سالبية) من جهد الماء النقى. هذا يحدث لأن وجود المذاب ينقص الطاقة الحرة للماء. ماهو مهم هنا هو نسبة جسيمات المذاب إلى جزيئات الماء. الزيادة في هذه النسبة ينتج عنها جهد مائى أكثر سالبية. إذا عرض كل من المحلول والماء النقى إلى نفس الضغط، مقدار التأثير الناتج عن الضغط المسلط هو نفسه لكلا المنظومتين. على سبيل المثال إذا عُرضت كلا المنظومتين إلى ضغط مقداره 6 بار حيثُذ سيكون الجهد المائى لكلا المنظومتين أقل سلبية بما مقداره 6 بار.

ربما بإعطاء معادلة تربط بين الجهد الأسموزى، ضغط الانتفاخ المائى والجهد المائى يمكن توضيح النقاش أعلاه. عند غمر محلول ما ذو جهد

أسموزى (لأس) مقداره -30 بار، محاط بغشاء غير مطاطى منفذ للماء فقط، فى محلول ذو جهد أسموزى مقداره -10 بار (شكل 3-5) سيكون هناك صافى انتقال للماء من المحلول الخارجى إلى المحلول الداخلى. هذا الانتقال يمكن أيضاً التعبير عنه كانتقال للماء من محلول ذو جهد اسموزى أقل سالبية إلى محلول ذو جهد اسموزى أكثر سالبية، أو من محلول ذو طاقة حرة عالية إلى محلول ذو طاقة حرة منخفضة. (طريقة أخرى للتعبير عن صافى انتقال الماء فى هذا المثال هو أن نقول أن الماء يتحرك من محلول ذو جهد مائى أقل سالبية إلى محلول ذو جهد مائى أكثر سالبية.

حيث أن الماء الداخلى محاط بغشاء غير قابل للتمدد سيحدث تعادل بين المنظومتين بدخول مقدار صغير من الماء إلى المحلول الداخلى. الضغط الفعلى



شكل 3-5: مثال لمعادلة مصطلحات الجهد الإسموزى وضغط الانتقال المائى، والجهد المائى. ضغط الانتفاخ المائى يتكون عند حصر محلول ما داخل غشاء غير مطاطى منفذ للماء فقط ومغمور فى محلول أقل تركيزاً. لاحظ أن الجهدان المائيان عند التعادل متساويان.

أو ضغط الانتفاخ المائي $\psi_{\text{ض}}$ المتكون في المحلول الداخلى سيصل إلى 20 باراً.

الضغط الجدارى عند هذه النقطة سيكون 20 باراً. حيث أن الجهد المائى لمحلول ما يزداد بمقدار الضغط المعرض له، فإن الجهد المائى الداخلى لابد أن يزداد بمقداره 20 بار وبذلك يتعادل مع الجهد المائى للمحلول الخارجى. بناءً عليه عند التعادل يكون الجهد المائى لكلا المحلولين مساوياً لـ -10 بار. هنا بإمكاننا عموماً أن نقول أنه عندما يفصل غشاء ما، منفذ للماء فقط بين محلولين مائين لكل منهما جهد أسموزى مختلف، قابلية التعادل هى لجهديهما المائين وليس لجهديهما الأسموزيين. آخذين النقاش أعلاه فى الاعتبار بإمكاننا كتابة الآتى:

$$\psi_w = \psi_s + \psi_p \quad \psi_s + \psi_{\text{ض}} = \psi_m$$

من هذه المعادلة يمكننا أن نرى أنه عندما يكون ضغط الانتفاخ المائى $(\psi_{\text{ض}})$ يساوى (من حيث العدد وليس من حيث الإشارة) الجهد الأسموزى (ψ_w) لمحلول ما فإن الجهد المائى لذلك المحلول يساوى صفراً. إذا أحيط محلول مائى ذو كمون أسموزى مقداره -10 بار بغشاء عديم المرونة ثم غمر فى ماء نقى $(\psi_m = 0)$ سيكون ضغط الانتفاخ المائى عند تعادل كلا المحلولين 10 بار. هذا يعنى أن مقدار الجهد المائى للمحلول الداخلى عند التعادل يساوى صفراً:

$$\text{البداية} \quad 0 + (-10) = -10$$

$$\psi_m = \psi_s + \psi_{\text{ض}}$$

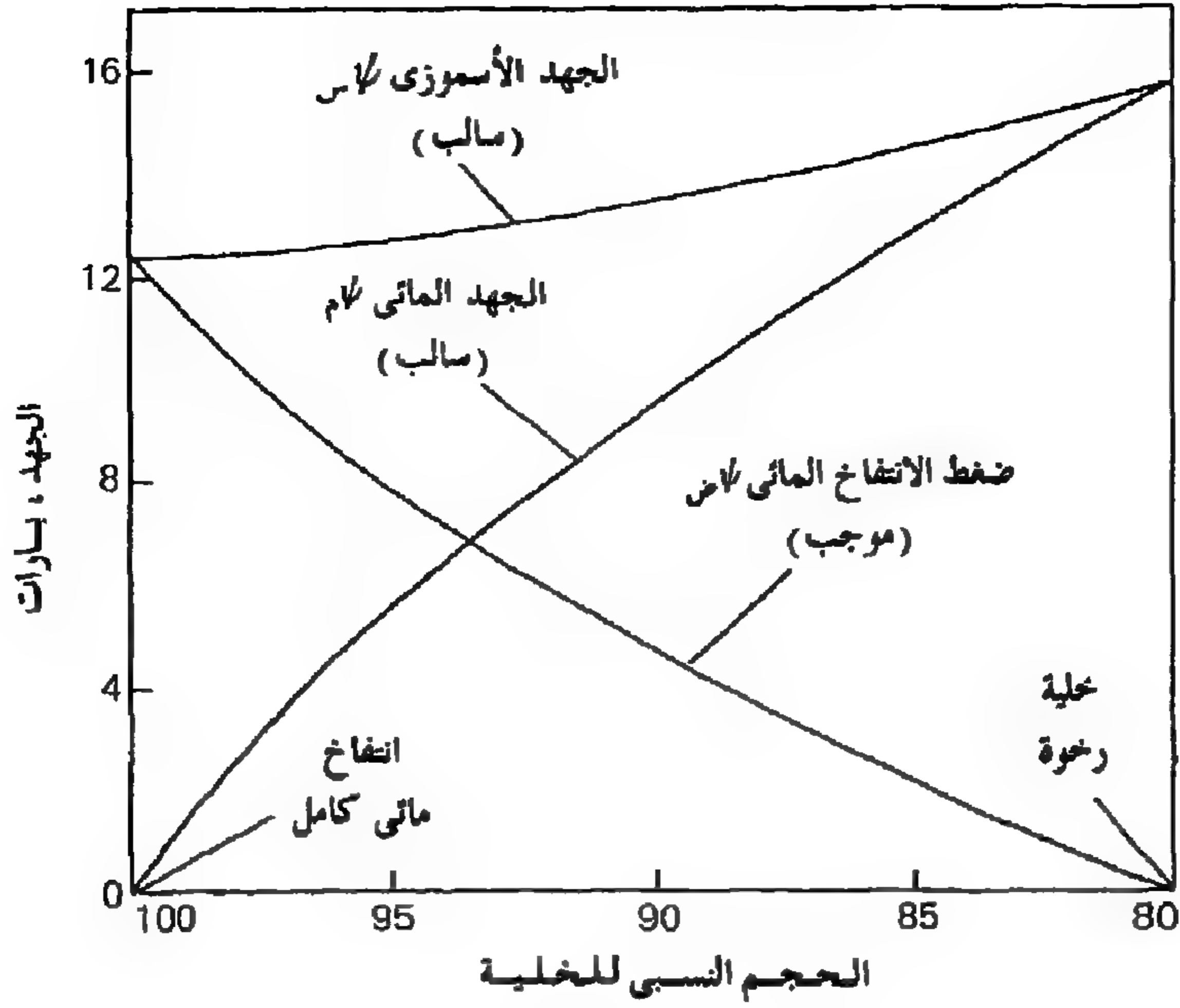
$$\text{التعادل} \quad 0 = (-10) + 10$$

استعملنا فى الأمثلة المذكورة أعلاه حالات افتراضية حيث المحلول محاطاً بغشاء عديم المرونة غير أن الجدار الخلوى للخلايا النباتية مرنة إلى درجة ما فعندما تصبح خلية رخوة منتفخة بالماء كلية ينتج عن ذلك زيادة فى حجم الخلية، إزدیاد الحجم هذا يقلل من تركيز عصارة الخلية وينقص تبعاً لذلك الجهد الأسموزى للعصارة. غير أن المعادلة $\psi_m = \psi_s + \psi_{\text{ض}}$ مازالت صحيحة

وما زال هناك تعادل لجهود الماء. التغيرات التي تحدث عندما تمتص الخلية الماء مبيّنة في شكل 3-6. (الضغط = 0) الجهد الأسموزي لعصارة الخلية مساوٍ لجهده المائي. إذا وضعت هذه الخلية في ماء نقي يحدث انتقال للماء إلى داخل الخلية مسبباً زيادة في ضغط الانتفاخ المائي وهذا يؤدي إلى مقدار معين من التمدد المرن لجدار الخلية. مع زيادة حجم الخلية (بسبب تمدد الجدار الخلوي) يحدث تخفيف وبالتالي نقص في الجهد الأسموزي لعصارة الخلية. عند نقطة تساوي الجهد الأسموزي، ولكن بإشارة مختلفة، مع ضغط الانتفاخ المائي، بينما الجهد المائي مساوياً للصفر يقال عن الخلية أنها انتفخت كلية بالماء. عند هذه النقطة لا تحدث زيادة إضافية في حجم الخلية.

الانكماش Plasmolysis

عند وضع خلية نباتية حية في محلول ما جهده الأسموزي مطابقاً للجهد الأسموزي لعصارة هذه الخلية (محلول أيسوتونيك an isotonic solution) يبقى مظهر الخلية طبيعياً بكل الاعتبارات. غير أنه إذا كان المحلول المحيط أقل سالبية أو أكثر سالبية من العصارة الخلوية (هايپوتونيك hypotonic أو هايپرتونيك hypertonic على التوالي بالنسبة لعصارة الخلية) تحدث تغيرات عديدة في هيكل الخلية يمكن مشاهدتها بسهولة. إذا غمرت بشرة نبات Rhoeo أو zebrina في محلول سكروز هايپرتونيك ينكمش الغشاء الخلوي، ويتعد عن الجدار الخلوي. يرى هذا بسهولة نظراً للأصباغ الموجودة في فراغات خلايا أوراق هذه النباتات. لفحص ما يحدث في هذه الخلايا بتفصيل أكثر. أولاً الخلية مغمورة في محلول هايپرتونيك بالنسبة لعصارة الخلية. هذا يعني أن تركيز الماء في الخلية أعلى من تركيز الماء في المحلول الخارجي. الماء في داخل الخلية ذو طاقة حرة أكبر وهكذا فهو ذو قابلية أكبر للانسياب. ثانياً الخلية والأغشية الفراغية عملياً غير منفذة للسكرور ولكنها منفذة للماء بيسر. ثالثاً الجدار الخلوي يسمح بمرور كل من السكرور والماء. لذلك صافي حركة الماء يكون من فراغ الخلية إلى المحلول الخارجي، الماء ينتقل من الجهة الأقل سالبية إلى الجهة الأكثر سالبية وذلك بالنسبة للجهد المائي. هذا ينتج عنه فقدان للانتفاخ



شكل 3-6 : التغيرات التي تحدث عند دخول الماء إلى الخلية النباتية. لاحظ أنه عند تساوي الجهود الأسموزي مع ضغط الانتفاخ المائي في القيمة، مع اختلاف الإشارة، يكون الجهود المائي لعصارة الخلية صفراً. الجهود المائي والجهود الأسموزي سالبان؛ ضغط الانتفاخ المائي موجب.

المائي، انكماش للفراغ وابتعاد للغشاء الخلوي عن الجدار الخلوي ويقال عن الخلية أنها انكمشت.

إذا وضعت خلية نباتية حية في محلول هايپوتونيك بالنسبة للخلية يتكون وضع مختلف. في هذه الحالة الماء المنتقل من الجهة ذات التركيز المائي العالي (المحلول الخارجي) إلى الجهة ذات التركيز المائي المنخفض (عصارة الخلية) يدخل الخلية مسبباً زيادة في انتفاخها المائي. حيث أن جدار الخلية مرن إلى حد ما تحدث زيادة بسيطة في حجم الخلية. بطبيعة الحال تحدث أيضاً زيادة في ضغط الانتفاخ المائي للخلية. من الصعب ملاحظة أي اختلاف في المظهر بين خلية نباتية في محلول أيسوتونيك وخلية نباتية في محلول هايپوتونيك. الزيادة البسيطة في حجم الخلية في محلول هايپوتونيك هي عموماً صغيرة جداً.

عادة الخلايا المنكمشة يمكن تنحية انكماشها. هذا يعني أنه إذا وضعت خلية منكمشة في محلول هايپوتونيك فإنها تستعيد إنتفاخها المائي. إنكماش

الخلية وانتفاخها يمكن مشاهدتهما في توضيح واحد، إذا ما وضعت الخلية النباتية في محلول هايرتونيك حاوياً لمذاب بإمكانه الانتشار ببطء خلال أغشية الخلية وفراغاتها. في البداية يحدث انكماش للخلية نظراً للانتشار السريع جداً للماء عبر الغشائين. غير أنه بمرور الوقت تنفذ كمية كافية من المذاب إلى داخل الخلية بحيث يتعادل التركيز الأسموزي لعصارة الخلية مع مثيله للمحلول الخارجي؛ عندئذ يكون مظهر الخلية عادياً.

قياس الجهد الأسموزي Measurment of osmotic potential

درجة الغليان للمحلول المائي أعلى من مثيلها في الماء النقي. ضغط بخار الماء في محلول ما أقل من مثيله في الماء النقي، والمحلول يتجمد عند درجة حرارة أقل (انخفاض درجة التجمد) من مثيلها للماء النقي. هذه العوامل تسمى الخواص المترابطة colligative properties للمحاليل متداخلة العلاقة ومدى تأثير كل عامل يتناسب طردياً مع عدد الجسيمات المذابة (جزيئات أو أيونات). هكذا قياس أى من هذه العوامل هو قياس غير مباشر للجهد الأسموزي. سبق وأن ذكرنا أن الجهد الأسموزي هو أحد الخواص المترابطة للمحاليل. عموماً هبوط ضغط البخار وارتفاع درجة الغليان لا يستعملان لقياس الجهد الأسموزي لمحتويات الخلية. هبوط درجة التجمد لعصارات النباتات يمكن قياسها بدرجة كبيرة من الدقة. نظرياً الانخفاض في درجة التجمد لمحلول تركيزه مولال واحد له جهد أسموزي مقداره -22.7 بار يمكن حسابه. المعادلة التي تربط بين هذين العاملين، انخفاض درجة التجمد والجهد الأسموزي من السهل الوصول إليها ويمكن استعمالها لإيجاد الجهد الأسموزي لمحلول ما مجهول التركيز.

$$\psi_s = \frac{\Delta \times 22.7}{1.86}$$

في هذه المعادلة Δ هي الانخفاض المشاهد في درجة تجمد المحلول مجهول التركيز. إذا استخرجت عصارة نبات ما ووجد أن انخفاض درجة تجمدها هو 1.395 فإن الجهد الأسموزي لهذا المحلول هو:

$$\psi_s = \frac{1.395 \times 22.7}{1.86} = -17.025 \text{ بار}$$

ايجاد الجهد الأسموزى لمحلول ما بإيجاد درجة تجمده يسمى كرايسكوبى cryscopy وتسمى هذه التقنية طريقة كرايسكوبى .

يمكن الاستفادة من ظاهرة التبلزم لايجاد الجهد الأسموزى لمحتويات الخلية بأقل مجهود. تحضر سلسلة مدرجة من المحاليل جهودها الأسموزية ذات مدى معين، المحاليل (عادة محاليل سكروز) تحضر بطريقة تغطى الجهود الأسموزية المحتملة للخلايا المراد معاملتها. توضع أنسجة بشرة نبات ما فى محاليل مختلفة وبعد فترة زمنية توضع تحت المجهر. فحص الأنسجة الموضوعة فى المحاليل المختلفة سيبين كل الخلايا فى بعض الأنسجة منتفخة بالماء، معظم الخلايا فى أنسجة أخرى منكماشة وفى بعض ثالث حوالى 50% من الخلايا فى بداية الإنكماش (الانكماش الأولى incipient plasmolysis). عند الانكماش الأولى ضغط الانتفاخ المائى يساوى صفراً والجهد الأسموزى للخلية مساوٍ للجهد المائى للخلية ومساوٍ أيضاً للجهد الأسموزى للمحلول الخارجى.

التشرب Imbibition

مازالت هناك طريقة أخرى تُدخل الماء للنبات هذه الطريقة تعرف باسم التشرب imbibition. كما هو الحال فى الأسموزس يمكن اعتبار التشرب نوع خاص من الانتشار حيث أن صاف حركة الماء هو فى إتجاه التدرج الانتشارى. إذا وضعنا مادة نباتية جافة فى الماء يحدث انتفاخ ملحوظ يؤدى فى بعض الأحيان إلى زيادة كبيرة فى الحجم. كل من لاحظ انتفاخ باب خشبى ما أو إطار نافذة خلال الفترات الطويلة من الجو الممطر عَرَفَ التشرب؛ الخشب الجاف شارب متميز جيد للماء.

ضغط هائل يتكون إذا ما وضعت مادة شاربة للماء فى حيز ضيق ثم سمح للماء أن يتشرب خلالها. على سبيل المثال إذا وضعت عُصْبِي خشبية جافة فى شق صغير فى صخرة ما ثم غمرت بالماء يتكون ضغطاً كافياً لقسم الصخرة.

الشروط الضرورية للتشرب Conditions necessary for imbibition

يظهر أن متطلبات حدوث التشرب شرطان :

1- وجود تدرج فى الجهد المائى بين المادة الشاربة للماء والسائل المتشرب.

2- وجود قابلية معينة بين مكونات الشارب للماء والمادة المتشربة.

المواد النباتية الجافة لها جهود مائية سالبيه واسعة المدى. بناءً عليه عند وضع هذه المواد فى الماء يتأسس جهد مائى عميق التدرج ويتحرك الماء بسرعة إلى داخل المادة النباتية. مع استمرار دخول الماء إلى هذه المادة الشاربة للماء يصير الجهد المائى للماء الموجود فى المادة الشاربة للماء أقل سالبيه حتى يتساوى فى النهاية مع مثيله للماء الخارجى. عند هذه النقطة يتأسس التعادل، يتوقف التشرب وينتقل الماء من وإلى المادة النباتية بمقادير متساوية.

ليس من الضرورى للمادة الشاربة للماء أن تتشرب كل أنواع السوائل. مثلاً المواد النباتية الجافة المغمورة فى الإيثير لا تنتفخ بقدر كبير. من ناحية أخرى المطاط شارب للإيثير وينتفخ بقدر كبير عند غمره فيه غير أن المطاط غير شارب للماء. واضح إذاً أنه لابد من وجود قوى تجاذب بين مكونات المادة الشاربة والمادة المتشربة.

الخلايا النباتية الحية والميتة كلاهما يحتوى على مقدار كبير من المواد شبه الغروية. البروتينات وعديدات الببتينات polypeptides أشباه غرويات محبة للماء ولذلك لهم جاذبية قوية للماء، بالإضافة تحتوى الخلايا النباتية على كميات كبيرة من الكربوهيدرات على هيئة سليلوز ونشأ والتي ينجذب إليها الماء بقوة. التجمع المائى على أسطح أشباه الغرويات المحبة للماء هذه ذو أهمية بالغة لعملية التشرب. تشرب البذور المتميزة بمحتويات عالية من المواد شبه الغروية للماء جيد جداً. حقاً أن معظم الماء الذى يدخل البذور خلال انباتها يأتى عن طريق التشرب. بوجود هذه المواد الماصة أو المحبة للماء يكون الجهد المائى لمنظومة بيولوجية ما أكثر سالبيه. يستخدم لهذه المواد أو

للقوى التى تولدها اصطلاح جهد الحشوة matric potential . فى نقاش علاقات النبات المائية أستبدل الاصطلاح القديم الضغط التشرىبي imbibition pressure بإصطلاح جهد الحشوة. كما هو متوقع الجهد المائى للمواد النباتية الجافة مثل البذور ذو سالبية كبيرة.

جهد الحشوة Matric potential

جهد الحشوة مناظر للجهد الأسموزى أى أنه يمثل الضغط الأقصى والذى يمكن لمادة شاربة أن تكونه إذا ما غمرت فى ماء نقي (1). الضغط الحقيقى الذى يتكون عندما تتشرب مادة ما الماء يمكن أن ينظر إليه كضغط انتفاخ مائى. آخذين فى الاعتبار الملاحظات المذكورة أعلاه، يمكننا استعمال المعادلة الآتية.

$$\psi_w = \psi_m + \psi_p \quad \psi_{\text{حشوة}} + \psi_{\text{ض}}$$

هذه المعادلة، بطبيعة الحال، مشابه لتلك المستعملة فى المنظومات الأسموزية حيث الجهد المائى يساوى الجهد الأسموزى زائد ضغط الانتفاخ المائى. تذكر أن جهد الحشوة دائماً سالب. ضغط الانتفاخ المائى لا يتكون فى مادة شاربة للماء غير محصورة. والمعادلة المذكورة أعلاه تحت هذه الظروف تبسط إلى:

$$\psi_w = \psi_m$$

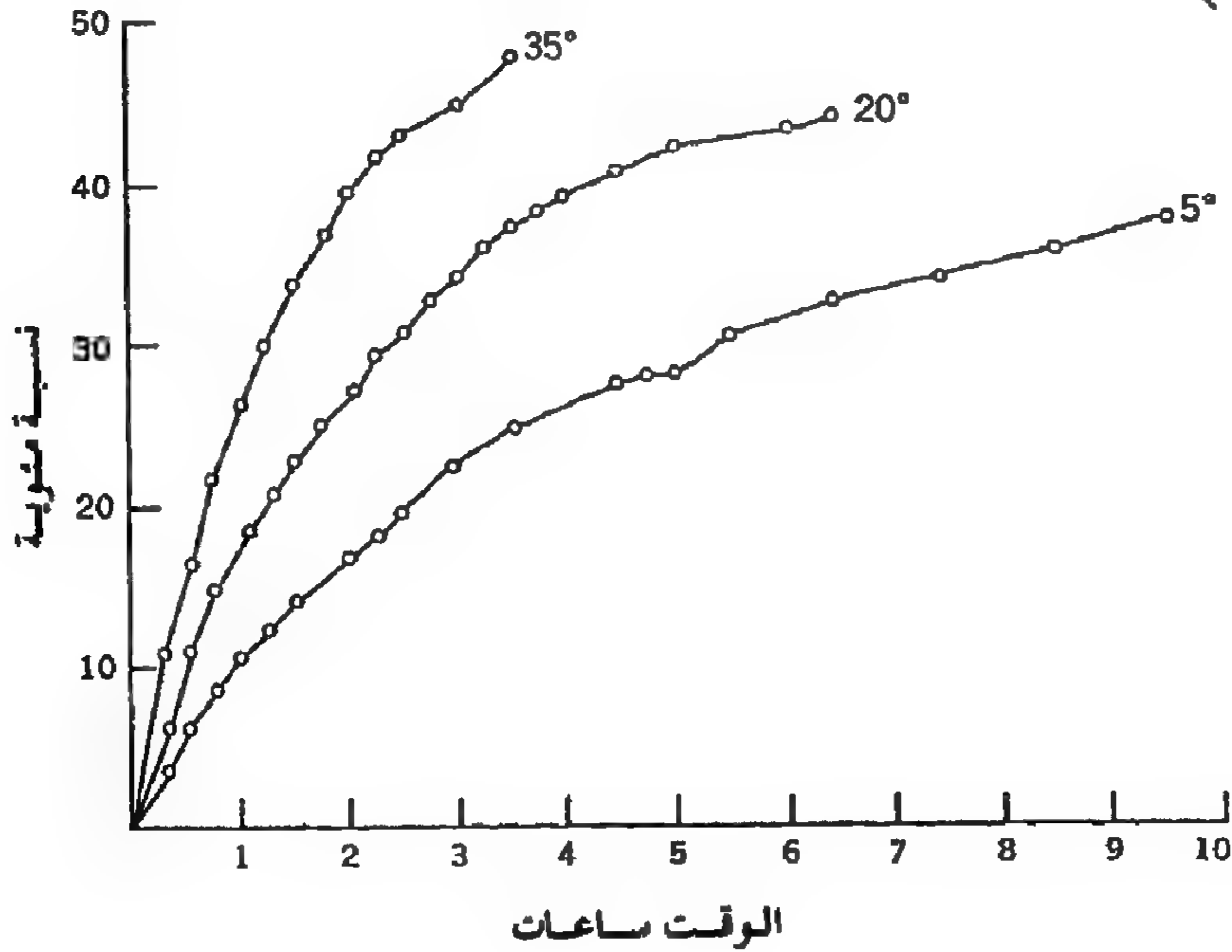
جهد الحشوة للبذور الجافة مثل بذور الزانثيم Xanthium ربما يصل إلى —1000 بار (2،3). إذا غمرت بذور مثل هذه فى ماء نقي الجهد المائى للمقدار الصغير جداً من الماء الذى تحتويه هذه البذور قد يقارب —1000 بار. بعد توقف التشرىب يكون الجهد المائى للماء الخارجى والداخلى صفراً. من ناحية أخرى إذا غمرت بذور تحتوى على ماء جهده الأسموزى —500 بار فى محلول من كلوريد الصوديوم جهده الأسموزى —50 بار (الجهد المائى —50 بار) الجهد المائى للماء فى البذور عند التعادل سيكون —50 بار. الجهود المائية تتعادل بنفس طريقة تعادل الجهود الأسموزية.

العوامل المؤثرة على معدل ومدى التشرّب

Factors affecting the rate and extent of imbibition

الحرارة والجهد الأسموزي للمادّة المتشربة imbibed ذو تأثير أساسي على معدّل ومدى التشرّب. الحرارة لا تؤثر على مقدار الماء الداخل إلى المادّة الشاربة ولكن لها تأثير محدد على معدل التشرّب الزيادة في درجة الحرارة تزيد من معدل التشرّب شكل (7-3).

مقدار الماء المتشرب ومعدل التشرّب كلاهما يتأثر بالجهد الأسموزي للمادّة المتشربة. إضافة مذيب ما إلى ماء نقي يسبب زيادة في سالبية الجهد المائي. هذا يغير تدرج الجهد المائي بين محلول المادّة والمادّة الشاربة. هذا التدرج أقل عمقاً من تدرج الجهد المائي الذي يمكن أن يحدث إذا ما غمرت نفس المادّة الشاربة في ماء نقي. بالمثل النقص في تدرج الجهد المائي ينقص معدل تشرّب الماء. وكذلك مقدار الماء المُلتَقِط. (شل (2) Shull) قدم بعض البيانات عن تأثيرات الجهد الأسموزي على تشرّب بذور الزانتيم الجافة للماء (جدول 1-3).



شكل 7-3 : معدّل التشرّب في بذور Xanthium عند درجات حرارة مختلفة (م°).
(After C.A. Schull. 1920. Botan. Gaz. 69:361.)

جدول 3-1: تشرب بذور Xanthium بالضغوط الأسموزية المختلفة.

التركيز المولارى (molar)	الماء المتشرب بعد 48 ساعة % للوزن الجاف	الضغط الأسموزى (ضغط جوي)
H ₂ O	51.58	0.0
0.1 M NaCl	46.33	3.8
0.2 M NaCl	45.52	7.6
0.3 M NaCl	42.05	11.4
0.4 M NaCl	40.27	15.2
0.5 M NaCl	38.98	19.0
0.6 M NaCl	35.18	22.8
0.7 M NaCl	32.85	26.6
0.8 M NaCl	31.12	30.4
0.9 M NaCl	29.79	34.2
1.0 M NaCl	26.73	38.0
2.0 M NaCl	18.55	72.0
4.0 M NaCl	11.76	130.0
ملح NaCl	6.35	375.0
ملح LiCl	-0.29	965.0

(After C.A. Schull. 1916. Botan. Gaz. 62:1.)

تغير الحجم والطاقة Volume and energy change

سبق وأن ذكرنا أن حجم مادة شاربة ما يزداد بإزدياد التشرب. غير أن حجم المنظومة الكلي. (حجم الماء المغمور في المادة الشاربة زائد حجم المادة الشاربة) دائماً أقل بعد التشرب منه قبل بدء التشرب هذا من السهل توضيحه وذلك بوضع بذور جافة في مخبر مدرج ثم بقراءة الحجم الأولى ومن بعد بمقارنته بحجم المنظومة بعد توقف التشرب. سبب هذا هو أن جزيئات الماء المتجمعة على سطح المواد شبه الغروية الموجودة في المادة الشاربة تشغل حيزاً ضيق نسبياً يترتب على ذلك تراص جزيئات الماء ونقص حجم المنظومة.

نتيجة للتجمع السطحي المتراص لجزيئات الماء يُفقد بعض من الطاقة الحركية لهذه الجزيئات على هيئة حرارة. بناءً عليه التشرب يُنتج دائماً زيادة في درجة الحرارة.

REFERENCES

1. Kramer, P. J. 1969. *Plant and soil water relationships*. New York: McGraw-Hill.
2. Schull, C. A. 1916. Measurement of the surface forces in soils. *Botan. Gaz.* 62:1.
3. Schull, C. A. 1920. Temperature and rate of moisture intake in seeds. *Botan. Gaz.* 69:361.

FOR FURTHER REFERENCE

1. Baron, W. M. M. 1967. *Water and plant life*. London: Heinemann Educational Books.
2. Dainty, J. 1963. Water relations of plant cells. In R. D. Preston, ed., *Advances in botanical research*. New York: Academic Press.
3. Kozlowski, T. T. 1964. *Water metabolism in plants*. New York: Harper and Row.
4. Slatyer, R. O. 1967. *Plant-water relationships*. New York: Academic Press.
5. Sutcliffe, J. 1968. *Plants and water*. London: Edward Arnold Publishers.
6. Taylor, S. A. 1968. Terminology in plant and soil water relations. In T. T. Kozlowski, ed., *Water deficits and plant growth*. New York: Academic Press.
7. Weatherley, P. E. 1970. Some aspects of water relations. In R. D. Preston, ed., *Advances in botanical research*. New York: Academic Press.

الفصل الرابع

النتح Transpiration

مقدمة Introduction

سبق وأن ذكرنا أن الماء هو أكثر مكونات الأنسجة النباتية وفرة. بالرغم من ذلك النبات لا يحتفظ إلا بجزء بسيط من الماء الممتص والذي يمر عبر النبات خلال دورة حياته. كميات كبيرة من الماء تمتص من التربة باستمرار ثم تنتقل عبر النبات وتفقد في الجو بدون أن تدخل في أى مهمة ظاهرة. إحدى عجائب الطبيعة الضارة هو عدم كفاءة إقتصاد النبات للماء؛ بالرغم من أن النباتات تحتاج كميات كبيرة نسبياً من الماء لتعيش فإن الملامح التشريحية لتركيبة أوراق النبات هي بكيفية تسمح وباستمرار بفقدان كميات كبيرة من الماء.

النتح Transpiration

يفقد النبات الماء أساساً على هيئة بخار ماء من خلال عملية تسمى النتح. تمتص الجذور الماء من التربة ثم ينقل الماء عبر نسيج الخشب إلى خلايا أنسجة الأوراق. هذه الخلايا حية رقيقة الجدران ذات إلتحام غير متكامل مما ينتج عنه وفرة في الفراغات التي بين الخلايا مكونة بذلك وضع مثالي لتبخر الماء من أسطح الخلايا. جزء من سطح بشرة الورقة مكون من عدد هائل من الثقوب المجهرية تسمى الثغور stomata. ثقوب هذه الثغور تفتح في داخل فراغات الورقة التي بين الخلايا مكونة بذلك ممر متصل من داخل الورقة إلى المحيط الخارجى. باستطاعة المرء أن يتصور النتح كعمود ماء متصل مسحوب من التربة خلال الجذور فأوعية الخشب فخلايا النسيج الورقى ومن ثم الثغور.

بالإضافة إلى النتح عن طريق الثغور، يُفقد الماء أيضاً كبخار من أسطح الأوراق

والسيقان العشبية ومن خلال العديسات lenticels، فتحات صغيرة في النسيج الفليني المغطى للسيقان والأغصان. يسمى الأول نتح الكيوتيكيك cuticular transpiration ويسمى الثاني نتح العديسات lenticular transpiration. نتح الكيوتيكيك سمي بهذا الاسم لعلاقته بانتشار بخار الماء خلال الكيوتيكيك وهو طبقة شبه شمعية من الكيوتين تغطي أسطح الأوراق. هذه الطبقة تعرقل كثيراً فقدان الماء وبدونها يصبح حفظ النبات للماء في حكم المستحيل. بالرغم من أن الكيوتيكيك يعرقل فقدان الماء فهو منفذ إلى حد ما لبخار الماء. مدى النتح عن طريق الكيوتيكيك في أصناف النباتات مختلف بدرجات كبيرة. هذا النوع من النتح في النباتات المحملة بطبقة سميكة من الكيوتين غير ذو أهمية. غير أن النباتات ذات طبقة الكيوتين الرفيعة قد تعاني عجز مائي ضار عندما تسوء الظروف الملائمة للنتح العالي. عموماً طبقة الكيوتين اسمك في أوراق النباتات المعرضة للشمس وأوراق النباتات الجافة بالمقارنة مع أوراق نباتات البيئات الرطبة.

مقدار الماء المفقود من خلال نتح الكيوتيكيك والعديسات غير ذو أهمية بالمقارنة مع مقدار الماء المفقود من خلال نتح الثغور. في الحالات الجافة جداً فقط، عندما تقفل الثغور، يمكن اعتبار الماء المفقود من خلال الكيوتيكيك والعديسات مهماً. إلا أن نتح العديسات ربما يسبب بعض الجفاف في الأشجار التي تسقط أوراقها في بداية الشتاء. خلال الشتاء البارد امتصاص الجذور للماء أقل مايمكن وهذا يزيد من أهمية نتح العديسات.

مقدار النتح Magnitude of transpiration

سبق وأن ذكرنا أن مقدار الماء الذي يستعمله النبات صغير بالمقارنة مع الكميات الكبيرة المتبخرة. معدلات النتح لبعض النباتات العشبية هي بحق ذات مقادير عالية قد تمكن النبات في الظروف الملائمة من استبدال كل محتوياته من الماء خلال يوم واحد (43). قدرت كميات الماء الذي ينتجها نبات ذرة مثلاً بما يقارب 54 جالوناً من الماء في فصل نمو واحد. بهذا المعدل يمكن لفدان واحد من الذرة أن ينتج ما يعادل 15 بوصة من الماء خلال فصل نمو واحد. كمية الماء المفقودة تختلف من نبات لآخر كما هو موضح في جدول 1-4.

جدول 1-4 : الماء المفقود من كل نبات من خلال النتح وذلك بالنسبة لخمس أنواع من النباتات خلال فصل النمو.

نوع النبات	النتح خلال فصل النمو، جالون
بازلاء البقرة	13
البطاطس الأيرلندي	25
القمح الشتوي	25
الطماطم	34
الذرة	54

“Reprinted with permission of the Macmillan Company from Fundamentals of plant Physiology, by J.F. Ferry and H.S. Ward. Copyright 1957, The Macmillan Company.

كوزلوفيسكى (31) Kozlowsky ناقش موضوع فقدان النباتات للماء وذكر معلومات مستقاة من عدة أبحاث تؤكد بشكل درامى على كميات الماء الهائلة التى تفقدها الغابات والأشجار. غابة متوسطة الحجم فى جنوب الولايات المتحدة مثلاً يمكن أن تفقد 8000 جالون ماء لكل فدان فى كل يوم (45). كامينجو Cummingo (10) قدر أن شجرة واحدة من أشجار ميل الفضية silver maple ارتفاعها 48 قدماً نامية فى الحقل يمكن أن تنتج 48 جالوناً فى كل ساعة. الأرقام المذكورة أعلاه تبين أهمية الإدارة فى الممارسات الزراعية. الخسائر الاقتصادية التى سببها ضياع المحاصيل خلال فترات الجفاف الطويلة هى خسائر ضخمة. هذه المشكلة فى عالم جائع هى من الأهمية بمكان.

قياس النتح Measurment of transpiration

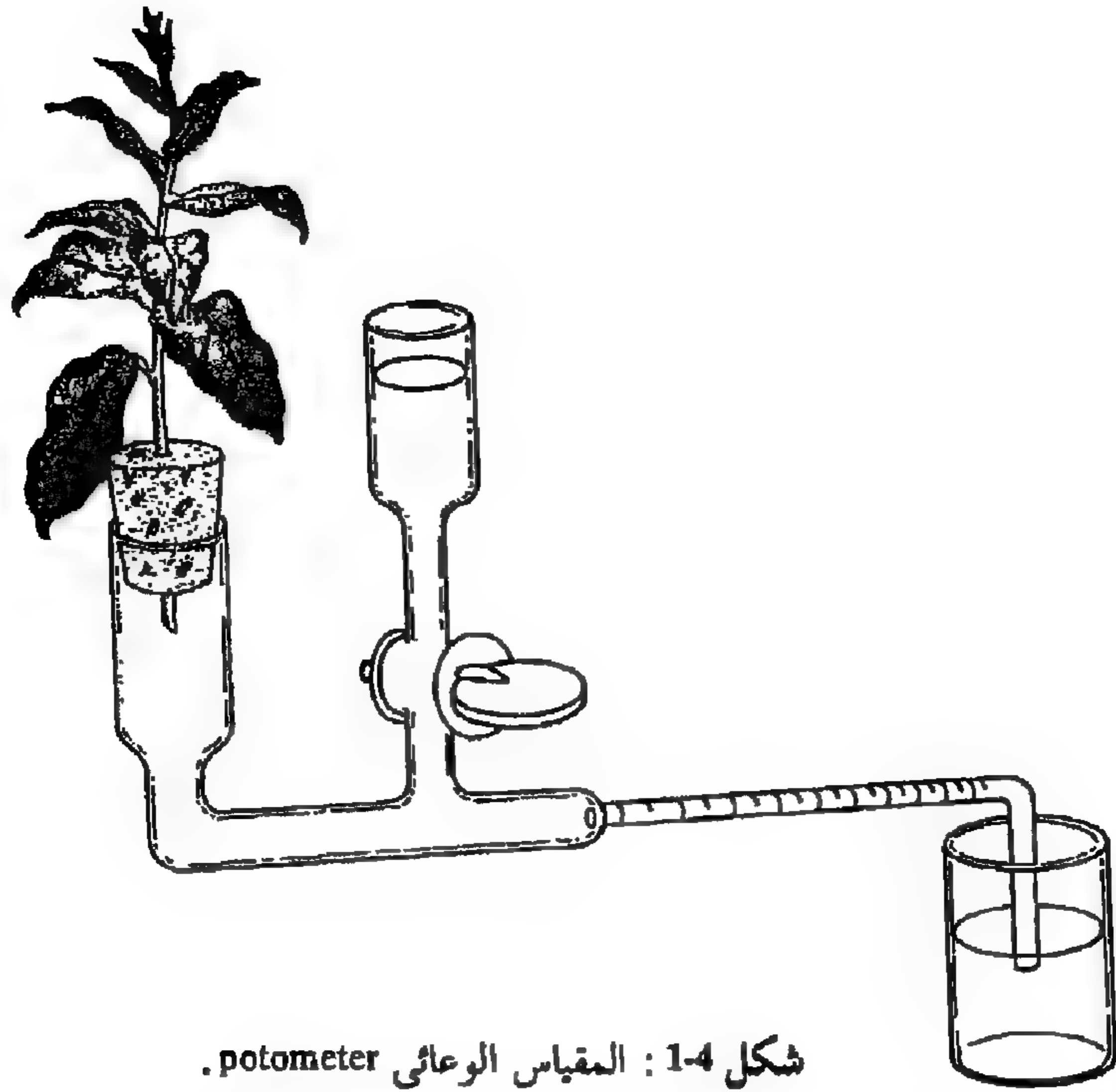
تستخدم عدة طرق لقياس النتح. عادة هذه الطرق إما أن تكون ذات علاقة بقياس الماء الممتص أو بقياس بخار الماء الذى ينتجه النبات. الطريقة الأولى تستفيد من التطابق الذى يحدث فى معظم الأحيان بين معدلات النتح والامتصاص. إلا أنه هناك عدة استثناءات لهذه القاعدة.

طريقة الوزن Weighing method : أبسط طرق قياس النتح ربما لا تتعدى وزن نبات نام فى أص عند بداية وعند نهاية فترة زمنية معروفة. يجب تغطية سطح التربة كما يجب تغليف الأص بمادة عازلة للماء مثل رقائق الألومنيوم وذلك لمنع التبخر من سطح غير سطح النبات. فقدان النبات للوزن خلال فترة زمنية قصيرة فى معظمه سببه النتح. الزيادة أو النقص فى الوزن الناتج عن البناء الضوئى أو التنفس غير مهم واستعمال هذه الطريقة مقصور على نباتات صغيرة يمكن تنميتها فى أصص.

نتح أجزاء مقطوعة من النباتات مثل الأوراق، الفاكهة، الأفرع، الخ ثم قياسه. يقطع جزء من النبات ثم يوزن بسرعة وبعد فترة زمنية قصيرة يوزن مرة ثانية. بالرغم من أنه يمكن مقارنة معدلات النتح النسبية بهذه الطريقة، نتح عضو مبتور كثيراً ما ينحرف عن النتح العادى للنبات السليم. فى المراحل الأولى معدلات نتح عضو مبتور ربما تزيد عن المعدلات العادية، وذلك لاحتمال اطلاق سراح التوترات فى القنوات الخشبية. إلا أنه بعد فترة زمنية وجيزة تنخفض معدلات النتح نظراً لنقص المحتويات المائية للأنسجة ولقفل الثغور وللتغيرات فى النفاذية إلخ.

طريقة المقياس الوعائى Potometer method : طريقة المقياس الوعائى تستفيد من حقيقة أن معدل امتصاص الماء عموماً قريب جداً من معدل النتح. يثبت نوع من نبات الكوليس أو الجرانيم أو أى نبات آخر ملائم فى وعاء زجاجى محكم مملوء بالماء. هذا الوعاء الزجاجى له منفذان، أنبوبة شعرية مدرجة وخزان ماء (شكل 1-4).

قبل البدء فى قياس معدل النتح (بدقة أكثر معدل الامتصاص) يملأ الجهاز بأكمله بالماء وبحيث تطرد كل الفراغات الهوائية الموجودة. يمكن انجاز هذا بتحريك الصمام الذى يتحكم فى إنسياب الماء من الخزان إلى الوعاء. بعد ذلك توضع فقاعة هوائية فى الأنبوبة الشعرية. مع بداية النتح تتحرك الفقاعة الهوائية داخل الأنبوبة الشعرية معطية بذلك مقياساً لمعدل النتح. المقياس الوعائى مثالى لملاحظة تأثيرات عوامل البيئة المختلفة (درجة الحرارة، ضوء، حركة الهواء)



شكل 1-4 : المقياس الوعائي potometer .

على معدلات النتح، إلا أن الاعتماد عليه محدود نظراً لأن ما يقيسه فعلاً هو الماء الممتص وليس النتح؛ تحت بعض الظروف يختلف الاثنان كثيراً.

طريقة كلوريد الكوبالت Cobalt chloride method : في هذه الطريقة التغير في اللون هو الدال على النتح وليس التغير في الوزن. تُحمّل أقراص أوراق ترشيح بمحلول 3% كلوريد الكوبالت ضعيف الحامضية وتجفف بإتقان. الأوراق الجافة المعاملة بهذه الطريقة ذات لون أزرق وبتعرضها للهواء الرطب تتغير بالتدريج إلى اللون الوردى. بالمثل عند تعرضها لسطح ورقة منتح يتغير لون الورقة المعاملة بكلوريد الكوبالت تدريجياً من الأزرق إلى الوردى. معدل تغير اللون دالة لمعدل النتح.

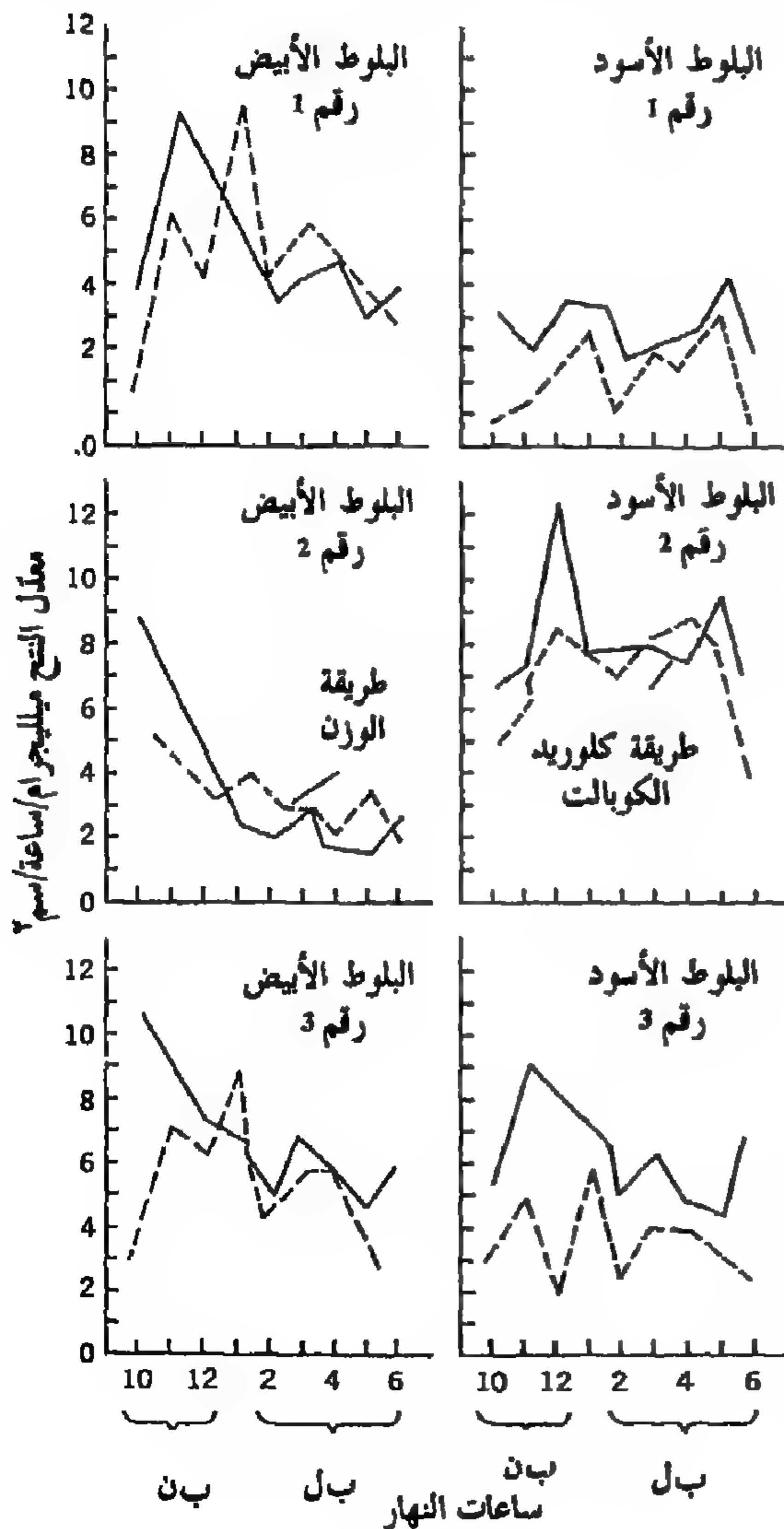
طريقة كلوريد الكوبالت يمكن استعمالها فقط لقياس معدلات النتح النسبية للنباتات المختلفة. بالنظر إلى تحورات الظروف البيئية المختلفة، معدلات النتح المتحصل عليها بهذه الطريقة منحرفة كثيراً عن معدلات النتح الحقيقية. سطح ورقة النبات المغطى بورقة الترشيح معرض للهواء ساكن، لضوء مختزل، ولتدرج

ضغط بخارى أعمق.

مقارنة لمعدلات نتح مقاسة بطريقتي الوزن وكلوريد الكوبالت مبينة في شكل 2-4. يلاحظ. بعض التوافق في حالات قليلة لكن عادة ماتعطي الطريقتان نتائج مختلفة تماماً.

قياس النتح بتجميع بخار الماء ثم وزنه
weighing water vapor:

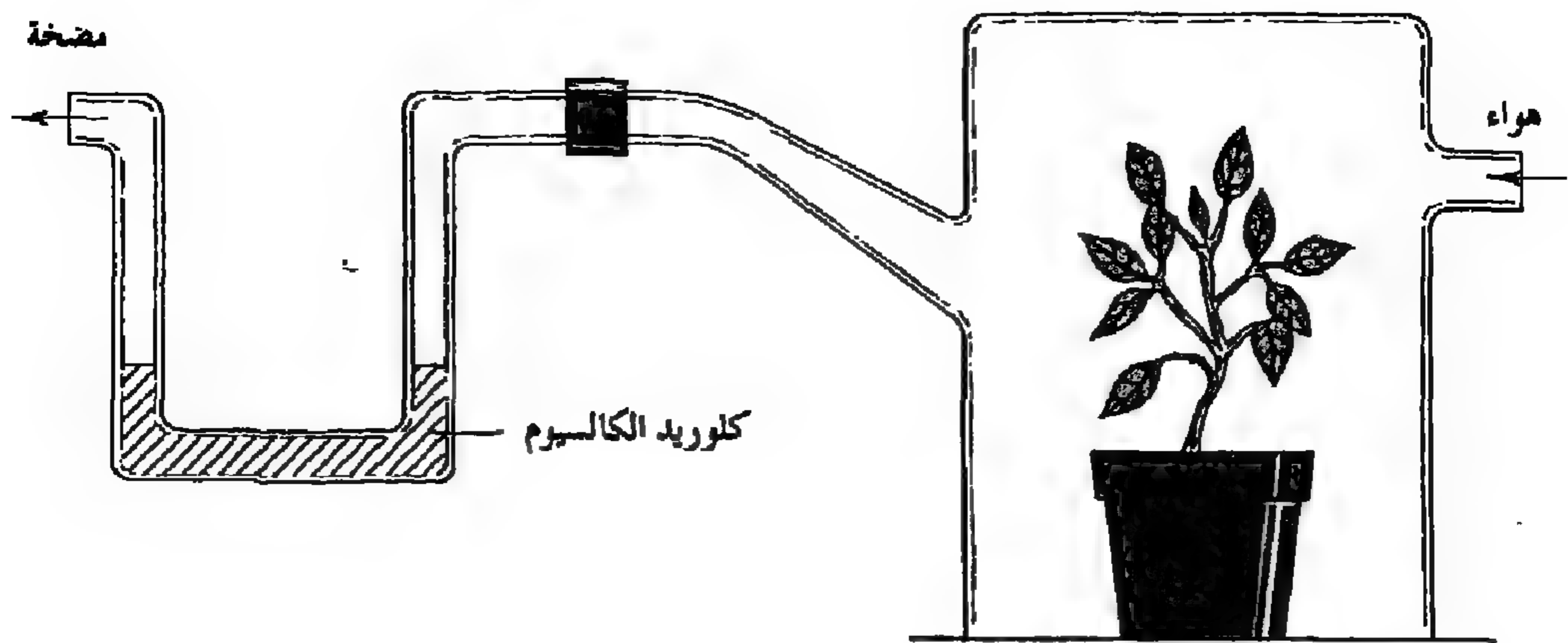
بقياس النتح يوضع النبات في حاوية زجاجية بحيث يمكن التقاط بخار الماء



شكل 2-4 : مقارنة بين طريقتي الوزن وكلوريد الكوبالت كقياسات للنتح في ثلاثة نباتات بلوط أبيض وأسود مختلفة. الخطوط المتجزئة تمثل طريقة الوزن والخطوط المتصلة تمثل طريقة كلوريد الكوبالت.

ب ن = بعد منتصف النهار، ب ل = بعد منتصف الليل.

(After L.F. Bailey et al. 1952. Plant Physiol. 27:536).



شكل 3-4 : جهاز لقياس النتح. يسحب هواء معلوم محتوياته البخارية على نبات ناتح ومن ثم خلال كلوريد الكالسيوم الماص للماء. الشرح يوضح كيفية استعمال النتائج المتحصل عليها لحساب معدلات النتح.

ووزنه (شكل 3-4). يحسب ما يحتويه الهواء من بخار. يمرر الهواء على النبات من خلال فتحة في الحاوية الزجاجية ثم يمرر أيضاً وقبل خروجه على مادة ماصة للماء، مثل كلوريد الكالسيوم اللامائي، موزونة سلفاً. تيار الهواء المستمر المار فوق النبات يحفظ محتويات الهواء البخارية داخل الحاوية متساوية تقريباً مع مثلها خارج الحاوية. يقاس ما يحتويه الهواء الممرر على النبات من بخار بتمريره خلال نفس الجهاز بدون النبات. الفرق بين وزني كلوريد الكالسيوم قبل وبعد تمرير الهواء خلاله هو مقياس لما يحتويه الهواء من بخار. الفرق بين وزن كلوريد الكالسيوم المستقبل للهواء الممرر على النبات ووزن كلوريد الكالسيوم المستقبل للهواء في الجهاز دون النبات هو مقياس للنتح.

ميكانيكية الثغور The stomatal mechanism

يحتوى سطح بشرة الورقة على عدد كبير من الثقوب تسمى الثغور. الثغور مجهرية وتحدها خليتا بشرة متخصصتان تتحكمان في فتح وقفل الثغور وتسميان الخليتان الحارستان عندما يكون ثقب الثغر مفتوحاً تماماً يكون عرضه من 3 إلى 12 ميكرون وطوله من 10 إلى 40 ميكرون (33). سطح ورقة ماقد

يحتوى، طبقاً لنوع النبات، على 1000 إلى 60,000 ثغر لكل سنتيمتر مربع. بالرغم من كبر هذا العدد فتحات الثغور صغيرة جداً لدرجة أن كل المساحة التى تشغلها الثغور وهى مفتوحة كلياً لا تتجاوز 1 إلى 2% من السطح الكلى للورقة. توجد الثغور بوفرة أكثر على السطح السفلى للأوراق. إلا أنها توجد فى كثير من النباتات على السطحين (جدول 2-4).

باستثناء بعض النباتات المائية كل مغطاة البذور ومعرات البذور تحتوى على ثغور (14). ثغور فعالة وجدت أيضاً فى السايكيدات cycads (53) الفيرنيز ferns (68)، ذيل الحصانيات horsetails (19)، الحزازيات القائمة والمنبطحة liverworts and mosses (18). يظهر أن الثغور واسعة الانتشار فى المملكة النباتية؛ الطحالب والفطريات هما المجموعتان الوحيدتان اللتان لا يوجد بهما ثغور. بالاضافة أشار جوتنبيرج Guttenberg (18) إلى أن التركيب الأساسى لكل الثغور متشابه بغض النظر عن نوع النبات.

جدول 2-4: عدد الثغور لكل سنتيمتر مربع من سطح الورقة.

النبات	البشرة العليا	البشرة السفلى
تفاح (Pyrus malus)	لاشئ	38,760
فاصولياء (Phaseolus vulgaris)	4,031	24,806
ذرة (Zea mays)	6,047	9,922
بلوط (Quercus relutina)	لاشئ	58,140
برتقال (Citrus sinensis)	لاشئ	44,961
القرع (Cucurbita pepo)	2,791	27,132
عباد الشمس (Helianthus annuus)	8,527	15,504

After C.L. Wilson and W.E. Loomis. 1962 Botany. Holt, Rinehart & Winston, New York.

حركة الثغور Stomatal movement

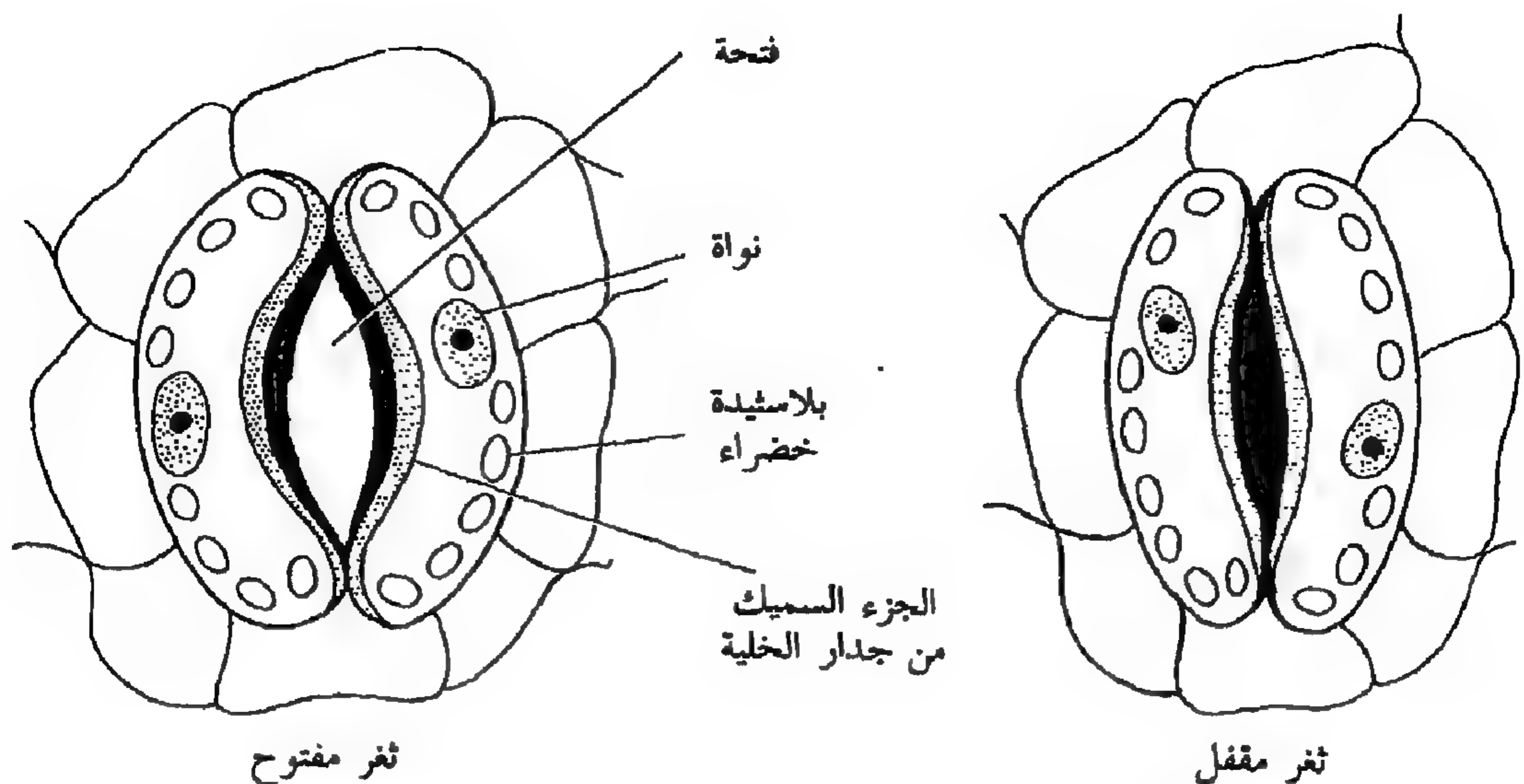
ميكانيكية فتح وقفل الثغور كانت ومازالت موضوع العديد من الأبحاث،

عموماً ما هو معلوم هو أن حركة الثغور هي استجابة مباشرة للزيادة أو للنقص في الجهد الأسموزي للخلايا الحارسة. التغيرات في الجهد المائي الناتجة عن هذه التغيرات الأسموزية تسبب انتقال الماء من وإلى الخلايا الحارسة مسببة بذلك تمدد (إنتفاخ مائي) أو إرتخاء هذه الخلايا. عندما تكون الخلايا الحارسة منتفخة بالماء تكون الثغور مفتوحة وعندما تكون رخوة تكون الثغور مقفلة. لإنجاز حركة الماء هذه لابد من حدوث تبادل بين الخلايا الحارسة وخلايا البشرة والنسيج الوسطى للورقة المحيطة بهم.

تكون جهد اسموزي أكثر سالبية في الخلايا الحارسة يسبب تكون تدرج في الجهد المائي بين الخلايا الحارسة والخلايا المجاورة. ينتشر الماء إلى داخل الخلايا الحارسة مسبباً زيادة في انتفاخهم المائي. تكون جهد اسموزي أقل سالبية في الخلايا الحارسة يسبب بطبيعة الحال تكون تدرج مائي في الاتجاه المعاكس وإنسياب الماء من الخلايا الحارسة إلى الخلايا المجاورة. العوامل المسببة للتغيرات في الجهد الأسموزي للخلايا ستناقش في فصل لاحق.

تشريح وعلم خلايا الثغور Anatomy and cytology of stomates : التغيرات في الانتفاخ المائي هي التي تهىء القوة المحركة لقفل وفتح الثغور، أحد الملامح غير العادية لجدران الخلايا الحارسة هو السبب في فتح الثغور بطريقة معينة. الجدار الخلوي المجاور لفتحة الثغر أسمك وأكثر صلابة من الجدار المجاور لخلايا البشرة. زيادة ضغط الانتفاخ المائي يسبب تمدداً في الجزء الأكثر مرونة من جدار الخلية الحارسة أكبر نسبياً بالمقارنة مع الجدار الأكثر صلابة المحيط بفتحة الثغر. هذا ينتج عنه تكون فتحة يضاوية بين كل خليتين حارستين (شكل 4-4).

مظهر الخلية الحارسة ذو خواص تختلف عن خواص خلايا البشرة المجاورة. بالإضافة للخلايا الحارسة لبعض النباتات على الأخص النجيليات مصحوبة بخلايا بشرة مظهرها، مثل الخلايا الحارسة، يختلف عن بقية خلايا البشرة. هذه الخلايا تسمى الخلايا المرافقة، الخلايا المدعّمة، أو الخلايا المكّملة.



شكل 4-4 : الجدار الخلوي المحيط بفتحة الثغر أسمك من مثيله الملاصق للخلايا المحيطة. لاحظ أن الخلايا الحارسة تحتوى على بلاستيدات خضراء.

خاصية أخرى مميزة للخلايا الحارسة هي احتوائها للبلاستيدات الخضراء بينما تتميز خلايا البشرة بعدم احتوائها على بلاستيدات خضراء. طيف الامتصاص للبلاستيدات الخضراء الحارسة الناتج عن قياسات طيفية دقيقة، لكل من كلوروفيل آ وكلوروفيل ب (69)، مشابه لمثيله في البلاستيدات الخضراء للنسيج الوسطى للورقة. براهين قوية تدل على حدوث البناء الضوئي في الخلايا الحارسة ولكن بمعدل أقل (13، 54، 55). سنناقش فيما بعد في هذا الفصل أهمية البناء الضوئي للخلايا الحارسة وعلاقته بفتح وقفل الثغور.

القدرة الانتشارية للثغور Diffusive capacity of stomata : يمكن النظر إلى فتحات الثغور كموانئ للتبادل بين البيئة الخارجية والأنسجة الداخلية للورقة. لذلك فإن العوامل الفيزيائية المؤثرة على إنتشار بخار الماء خلال هذه الفتحات مهمة في دراسة النتج. علينا في البداية الأخذ في الاعتبار الكفاءة العالية لانتشار بخار الماء خلال فتحات الثغور. بالرغم من أن مجموع مساحة هذه الفتحات وهي مفتوحة تمثل فقط 1-2% من المساحة الكلية للورقة، إنتشار بخار الماء خلال فتحات الثغور يزيد عادة 50% عن التبخر من سطح مائي حر (34، 60). أحد الأمثلة

المتطرفة ذَكَرَهُ استافيلت Stafelt (57) الذي أدعى أن ورقة بيريك *Betula pubescens* تنتج، تحت الظروف المثالية، بمعدل يزيد عن 60% من التبخر الناتج من سطح مائي ذو مساحة مساوية.

التحقيقات الأولية الذي قام بها براون وأسكومب Brown and Escombe عن انتشار CO_2 خلال ثقبوب دائرية مفصولة عن بعضها أعطت أول تلميح عن السبب في كون الانتشار خلال الفتحات الصغيرة أكثر كفاءة من التبخر من سطح مفتوح. وجد أن الانتشار خلال الفتحات الدائرية الصغيرة يتناسب تقريباً مع محيط أو قطر الفتحة أكثر من تناسبه مع مساحة الفتحة. هذه القاعدة العامة دُعِمت منذ نشأتها وحتى الآن بأبحاث الكثير من العاملين (51، 60، 63) جدول 3-4 يوضح بيانات عن هذا الموضوع تحصيل عليها سايري Sayre (51). تحليل البيانات الموضحة في جدول 3-4 يؤيد بقوة ملاحظات براون واسكومب. مساحة أصغر فتحة (0.01) هي 1% من مساحة أكبر فتحة (1.00) ومحيط أصغر فتحة (0.13) هو 13% من محيط أكبر فتحة. كمية الماء المفقود من الفتحة الصغيرة 14% من الكمية المفقودة من الفتحة الأكبر.

جدول 3-4: انتشار بخار الماء خلال فتحات صغيرة تحت ظروف موحدة*.

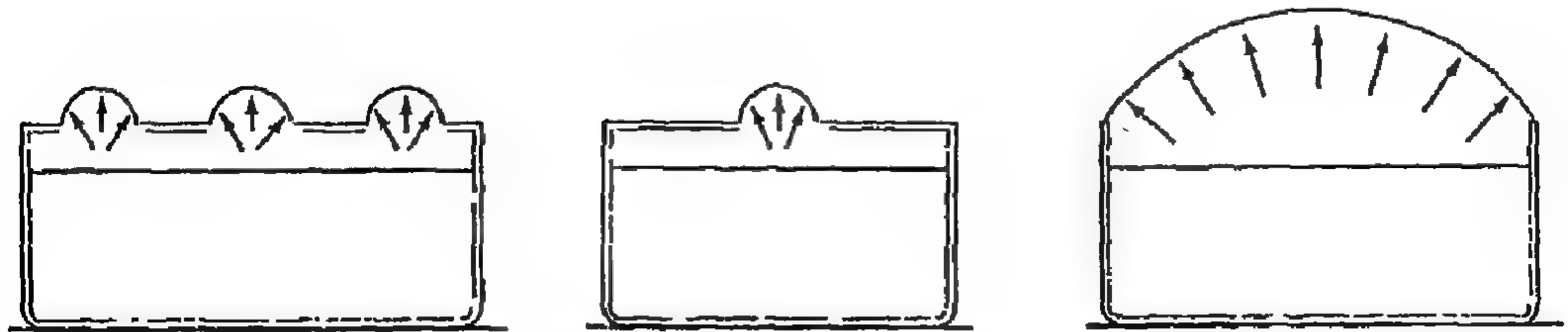
قطر الفتحات مم	بخار الماء المفقود جرام	المقادير النسبية للماء المفقود	المساحات النسبية للفتحات	المحيطات النسبية للفتحات
2.64	2.655	1.00	1.00	1.00
1.60	1.583	0.59	0.37	0.61
0.95	0.928	0.35	0.13	0.36
0.81	0.762	0.29	0.09	0.31
0.48	0.455	0.17	0.03	0.18
0.35	0.364	0.14	0.01	0.13

* After J.D. Sayre 1962. Ohio J. Sci 26:233

لماذا انتشار بخار الماء خلال الثقبوب الصغيرة أسرع بكثير من انتشاره من سطح مائي واسع حرّ؟ في كلا الحالتين هناك إزدياد في تركيز بخار الماء فوق

السطح المتبخّر مُنقصاً تدرج ضغط البخار. هذا بدوره ينقص معدل الانتشار. إلا أنه فوق أى سطح مائى متسع حرّ يتجمع بخار الماء على هيئة طبقات أو أغشية متعددة (شكل 5-4). تحت هذه الظروف غطاء كثيف من بخار الماء يغطى حتماً سطح الماء منقصاً تدرج ضغط البخار فوق السطح كله. الانتشار الوحيد القيم هو الذى سيحدث حول المحيط حيث التعرض لأقل مقاومة من بخار الماء فى الهواء. إلا أن مقدار هذا لانتشار المحيطى عند مقارنته مع الانتشار من السطح الكلى لقيمة له نسبياً. إنتشار الماء خلال ثقب معزول صغير يكون أيضاً غطاء انتشار وينقص تدرج بخار الماء (شكل 5-4). غير أنه فى هذه الحالة «الانتشار المحيطى» ذو قيمة أكثر بكثير حيث أن محيط أسطح الثقب يصير أكبر بالنسبة إلى مساحة السطح وذلك كلما أصبح السطح صغيراً. بناءً عليه كلما صغر الثقب كلما زاد تناسب الانتشار خلاله قريباً من محيطه.

الآن لنفترض أننا أخذنا سطح مائى مغطى بغشاء حاوياً لثقوب صغيرة عديدة. لنقل أيضاً أن هذه الثقوب بعيدة عن بعضها بما يكفى لعدم تداخل طبقاتها الانتشارية (شكل 5-4). مايمكن استعابه، تحت هذه الظروف هو أن مقدار بخار الماء المنتشر خلال غشاء متعدد الثقوب والذى مساحة ثقوبه تحتل فقط جزءاً صغيراً من مساحة سطح الماء المغطى، يكون مساوياً لمقدار بخار الماء المنتشر من نفس سطح الماء غير المغطى. هذه الحالة الافتراضية مناظرة لحالة الماء المنتشر خلال ثغور ورقة ما. واضح أن الثغور وهى مفتوحة لاتعيق انتشار بخار الماء من داخل الورقة إلى خارجها.



من خلال فتحات صغيرة

من خلال فتحة صغيرة معزولة

من سطح مائى واسع حرّ

شكل 5-4 : انتشار بخار الماء.

العوامل المؤثرة في حركة الثغور Factors affecting stomatal movement

العوامل البيئية الأكثر تأثيراً على فتح وقفل الثغور هي الضوء، الماء، تركيز CO_2 ودرجة الحرارة.

الضوء Light : عموماً ثغور ورقة ما تفتح عند تعرضها للضوء وتبقى، تحت الاضاءة المستمرة وفي غياب العوامل الأخرى المحددة، مفتوحة. عند عودة الظلام تقفل الثغور. كمية الضوء اللازمة للحصول على الحد الأقصى من انفتاح الثغور تختلف باختلاف النبات ولكنها عادة أقل بكثير من الضوء اللازم للحد الأقصى للبناء الضوئي. مثلاً شدة إضاءة مقدارها 250 شمعة-قدم هو كل مايلزم للحصول على الحد الأقصى من انفتاح الثغور في نسيج ورقة التبغ (71). شدة اضاءة أكثر ارتفاعاً لازمة للحصول حتى على معدل متوسط للبناء الضوئي في هذه النبات. حقاً ثغور بعض أصناف من النباتات يمكن أن تفتح تحت تأثير ضوء القمر الساطع.

هناك العديد من الاستثناءات للقاعدة العامة أن الثغور المعرضة للضوء تبقى مفتوحة بينما تبقى الثغور في الظلام مقفلة. ثغور بعض النباتات تقفل بعد مدة مايقرب من ثلاث ساعات بعد غروب الشمس. البطاطا، القرع، البصل، الكرنب أمثلة لنباتات لها هذه النوع من الثغور. إلا أن ثغورهم يمكن أن تقفل حتى عند منتصف النهار إذا ذُبلت النباتات. ثغور ذيل الحصانيات *Equisetum* تبقى مفتوحة حتى تحت ظروف الذبول الحادة (34). ثغور معظم نباتات الحبوب تفتح فقط لمدة ساعة أو ساعتين خلال النهار. في الحقيقة ذكر براون وبرات Brown and Pratt (7) أن الكثير من النجيليات المستوطنة للمناطق الجافة تحمل ثغوراً لا تفتح أبداً طبقاً لقاعدة معينة.

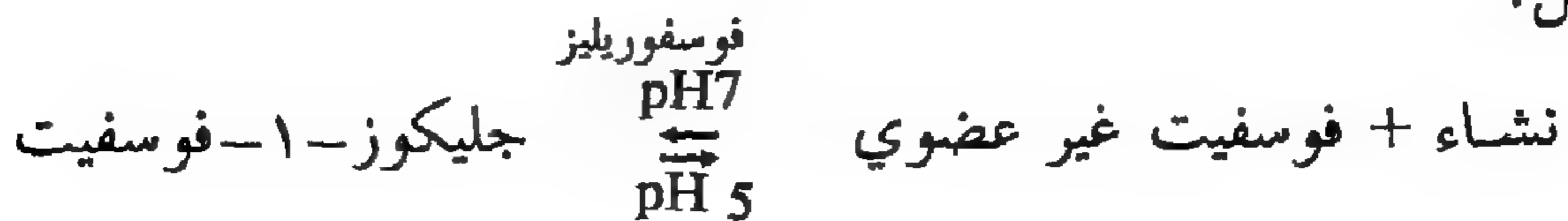
دلت دراسة حول تأثير أطوال موجات الضوء على فتح ثغور ورقة التبغ على أن بعض أطوال موجات أكثر تأثيراً من غيرها زيليتخ وكوير Zelitch and Kuiper (72) اكتشفا أن الثغور لا تفتح عند تعرضها للأشعة فوق البنفسجية أو الحمراء البعيدة. لكنها تفتح بتعريضها لألوان الطيف الحمراء والزرقاء وتقفل بتعريضها

للمنطقة الخضراء. نفس النتائج من حيث الأساس تم الحصول عليها في نباتات سينيسو Senecio. يلاحظ أن استجابة الثغور لأطوال الموجات المختلفة تحمل شبهة للطيف الفعال بالنسبة للأدينوسين ثلاثي الفوسفات (ATP). في البلاستيدات الخضراء المفصولة (5) سرى فيما بعد أن ATP ذو علاقة وثيقة بفتح وقفل الثغور.

كيف يُنَجَز تأثير الضوء على الثغور؟ البحوث الأوائل عالِجوا المشكلة بما أظهرها بطريقة منطقية. أفترضوا أن الخلايا الحارسة، عند تعرضها للضوء والدفع تزيد، عن طريق البناء الضوئي من إنتاجها للمواد النشطة اسموزياً مسببة بذلك فتح الثغور. إلا أن البناء الضوئي، كما ذكر سابقاً، يحدث في الخلايا الحارسة بمعدل مُخْتَزَل ولا يمكن بكل تأكيد أن يكون سبباً في كل ما يحتاج إليه من مواد نشطة أسموزياً لازمة لاستجابة الثغور للضوء.

لاحظ الكثير من البحوث أن محتويات الخلايا الحارسة من النشا مرتفعة في الظلام ومنخفضة في الضوء (35، 36، 51). هذا مسلك غريب جداً حيث أنه لوحظ تأثير معاكس تماماً في خلايا البشرة الأخرى وفي خلايا النسيجين العمادي والأسفنجي.

سايرى Sayre لاحظ أيضاً في تجاربه مع نبات *Rumex patientia* أن فتح وقفل الثغور حساس للتغيرات في تركيز pH. عموماً الـ pH العالية تساعد على فتح الثغور والـ pH المنخفضة قفلها. لوحظ فيما بعد أن إضاءة الخلايا الحارسة في كثير من أصناف النباتات ينتج عنها زيادة في الـ pH والعودة إلى الظلام تسبب انخفاض الـ pH في الخلايا الحارسة (52، 56). الـ pH العالية يصاحبها نقصان في النشا وزيادة في السكريات المُخْتَزَلَة (نشطة اسموزياً) مما ينتج عنه زيادة في الانتفاخ المائي. عند خفض الـ pH كانت الاستجابات عكسية. يظهر أن هذه المشكلة قد حلت حيث تحصل بين و تَنَج Yin and Tung على ما ثبت وجود الأنزيم فوسفوريليز في البلاستيدات الخضراء (70). هذا الأنزيم يحفز التفاعل.



نقطة التعادل في هذا التفاعل تعتمد على الـ pH التي يحدث فيها التفاعل . عند الـ pH العالية (pH7) وفي وجود الفوسفات غير العضوي يحدث تحليل مائي للنشأ ويتكون جليكوز-1-فوسفيت . عند الـ pH المنخفضة (pH5) يحدث تكون للنشأ من الجليكوز-1-فوسفيت . حيث أن النشأ لافعالية اسموزية له وأن جليكوز-1-فوسفيت فعال اسموزياً اعتبر التفاعل المذكور أعلاه تفسيراً لتأثير الـ pH على الثغور . الأبحاث الحديثة بينت أن الدور الأساسي للفوسفوريليز هو تفتيت النشأ لتكوينه (38) . ربما هناك أنزيم آخر لم يكتشف بعد موجود في الخلايا الحارسة يحفز تكوين النشأ عند الـ pH المنخفضة .

استيوارد Steward (58) انتقد البرنامج المذكور أعلاه وأشار إلى أنه إذا لم يتم تحويل جليكوز-1-فوسفيت إلى جليكوز وفوسفات غير عضوي لا يحدث تغير ملحوظ في الضغط الأسموزي . الفوسفات الغير عضوي على يمين المعادلة المبينة أعلاه فعال أسموزياً كفعالية جليكوز-1-فوسفيت . أستيوارد قدم البرنامج الموضح في شكل 4-6 .

طبقاً لبرنامج استيوارد يتطلب قفل الثغور طاقة أيضية على هيئة ATP . هذا يتطلب وجود الاكسجين إلا أنه في نبات القمح على الأقل قفل الثغور تسهله الظروف اللاهوائية (23) .

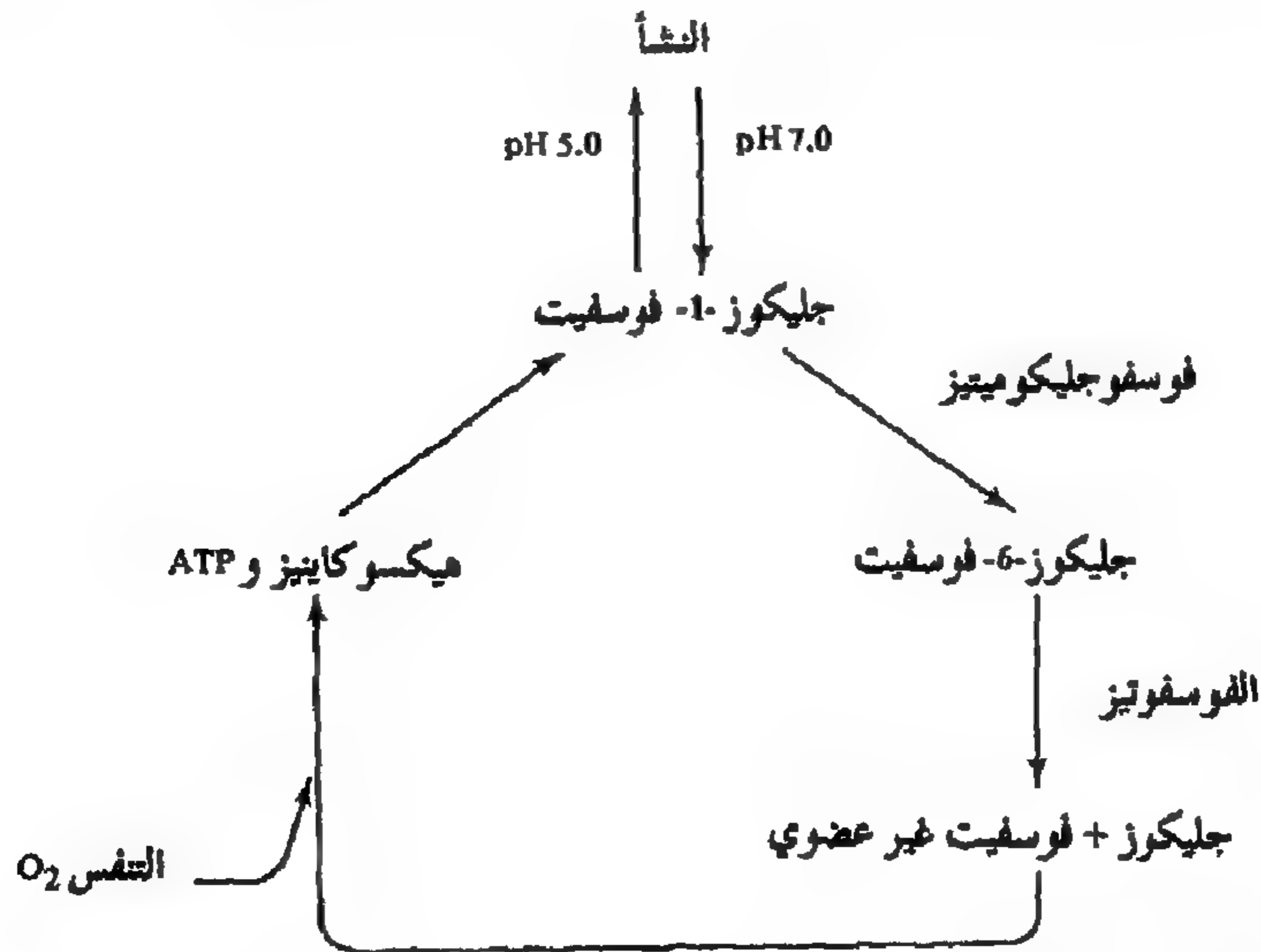
تغيرات الـ pH في الخلايا الحارسة المتأثرة بالضوء يُعتقد أنها تحدث نتيجة للبناء الضوئي . خفض تركيز CO_2 (حامض) في الخلايا الحارسة والأنسجة المجاورة نتيجة لاستعماله في البناء الضوئي يسبب ارتفاعاً في الـ pH . عند العودة إلى الظلام يتوقف البناء الضوئي ويرتفع تركيز CO_2 كنتيجة للتنفس . هذا ينتج عنه نقص في الـ pH .

لأحد يعلم فيما إذا كان تأثير الضوء على فتح وقفل الثغور يمكن شرحه بالبساطة الموضحة في النقاش أعلاه . عُرض المزيد من التوضيحات الأخرى المعقدة، لكن الافتراضية المذكورة أعلاه كان لها النصيب الأكثر من الاتباع .

العجز المائي وحركة الثغور Water deficit and stomatal movement : كلما زاد معدل النتح عن معدل الامتصاص لأي فترة زمنية، يتكون عجز مائي في النبات .

هذا قد يحدث حتى تحت ظروف ملائمة جداً لامتصاص الماء وعادة ينتج عنه ما يسمى بالذبول الأولي incipient wilting- بالرغم من أن الذبول قد بدأ في الأوراق فهو لا يرى بالعين. تكون عجز مائي داخلي في نبات ما يسبب تدرج عجز الضغط الانتشاري بين الخلايا الحارسة وخلايا النسيجين العمادي والاسفنجي وخلايا البشرة المجاورة للخلايا الحارسة. هذا التدرج يساعد على انتقال الماء إلى خارج الخلايا الحارسة وبالتالي إنقاص الانتفاخ المائي مما ينتج عنه القفل الجزئي أو الكلي للثغور.

يظهر أن تكون العجز المائي في نبات ما يسبب تغيرات كيميائية في الخلايا الحارسة. هذا وضحته أبحاث ييم وويليس Yemm and Willis (69) بطريقة جيدة. عرّض هذا الباحثان نباتات *Chrysanthemu maximum* منماة في الحقل إلى درجات مختلفة من العجز المائي ولاحظ أن الثغور التي تفتحت مع ضوء الصباح المبكر انغلقت بسبب العجز المائي. كلما زادت درجة عجز الماء كلما أسرع الثغور بالقفل. إلا أن ما هو أكثر أهمية كان اكتشافهما أنه تحت الظروف المسببة للعجز المائي الداخلي تزداد المحتويات النشوية للخلايا



شكل 4-6: التفاعلات الأيضية ذات العلاقة بفتح وقفل الثغور. لاحظ أن التفاعلات المؤدية للقفل تحتاج للأكسجين والطاقة. بينما لا تحتاج التفاعل المؤدية للفتح لذلك.

(After F.C. Steward. 1964. Plants at work. Reading, Mass: Addison-Wesley.)

الحارسة. من المهم أن نلاحظ هنا أنه تحت نفس الظروف (الذبول) يتحلل نشأ خلايا النسيجين العمادى والاسفنجى مائياً وبسرعة (25). هذا يزيد من عجز ضغطهم الانتشاري مما يمكنهم من سحب الماء من الخلايا الحارسة القريبة. دلت بعض البراهين على أنه تحت ظروف العجز المائى تكون الثغور أكثر حساسية للعوامل الأخرى المؤثرة في حركتهم. مثلاً تعرض ورقة نبات Pelargonium للهواء الجاف يزيد من قفل الثغور نتيجة لـ CO_2 (20) والظلمة (50، 64). من ناحية أخرى الإنفتاح الذي سببه الضوء أو الهواء من CO_2 يحدث بسرعة أكثر.

تركيز CO_2 وحركة الثغور CO_2 concentration and stomatal movement : الثغور حساسة جداً للتغيرات فى تركيز CO_2 . مثلاً تحت الظروف التجريبية يمكن أن يحدث فتح للثغور حتى فى الظلام وذلك باختزال بين تركيز CO_2 الموجود فى الهواء العادى (42، 48، 59). من ناحية أخرى الزيادة فى تركيز CO_2 عما هو موجود عليه فى الهواء يسبب قفل الثغور حتى فى الضوء. حقاً، يمكن قفل الثغور بمجرد تعرض الأوراق لهواء الزفير (39). الميكانيكية الفعلية (تغير الـ pH) التي عن طريقها يؤثر تركيز CO_2 فى حركة الثغور سبق نقاشها.

يظهر أن تركيز CO_2 فى الفراغات بين الخلايا فى الورقة أكثر تحكماً فى حركة الثغور من تركيز CO_2 فى الهواء الخارجى. الثغور التى تقفل نتيجة لتعرضها لتركيز عال من CO_2 لا تفتح بسرعة عند نقلها إلى جو مظلم خال من CO_2 . الافتراض المنطقي هو أن تركيز CO_2 فى الفراغات بين الخلايا فى الورقة يبقى عالياً معيقاً بذلك فتح الثغور. إلا أن التعرض للضوء يسبب فتح الثغور نظراً لاستهلاك ما يوجد من CO_2 بين الخلايا فى البناء الضوئى. ما هو جدير بالملاحظة هو أن استجابة الثغور الموجودة فى المناطق غير الخضراء فى الأوراق الملونة أبطأ من مثيلها فى المناطق الخضراء. افتراضاً، هذا راجع للتغير الأبطء فى تركيز CO_2 فى الفراغات بين الخلايا فى المناطق غير الخضراء.

درجة الحرارة وحركة الثغور $Temperature$ and stomatal movement : عند تساوى كل العوامل هناك ما يبرهن على أن الزيادة فى درجة الحرارة تسبب زيادة فى

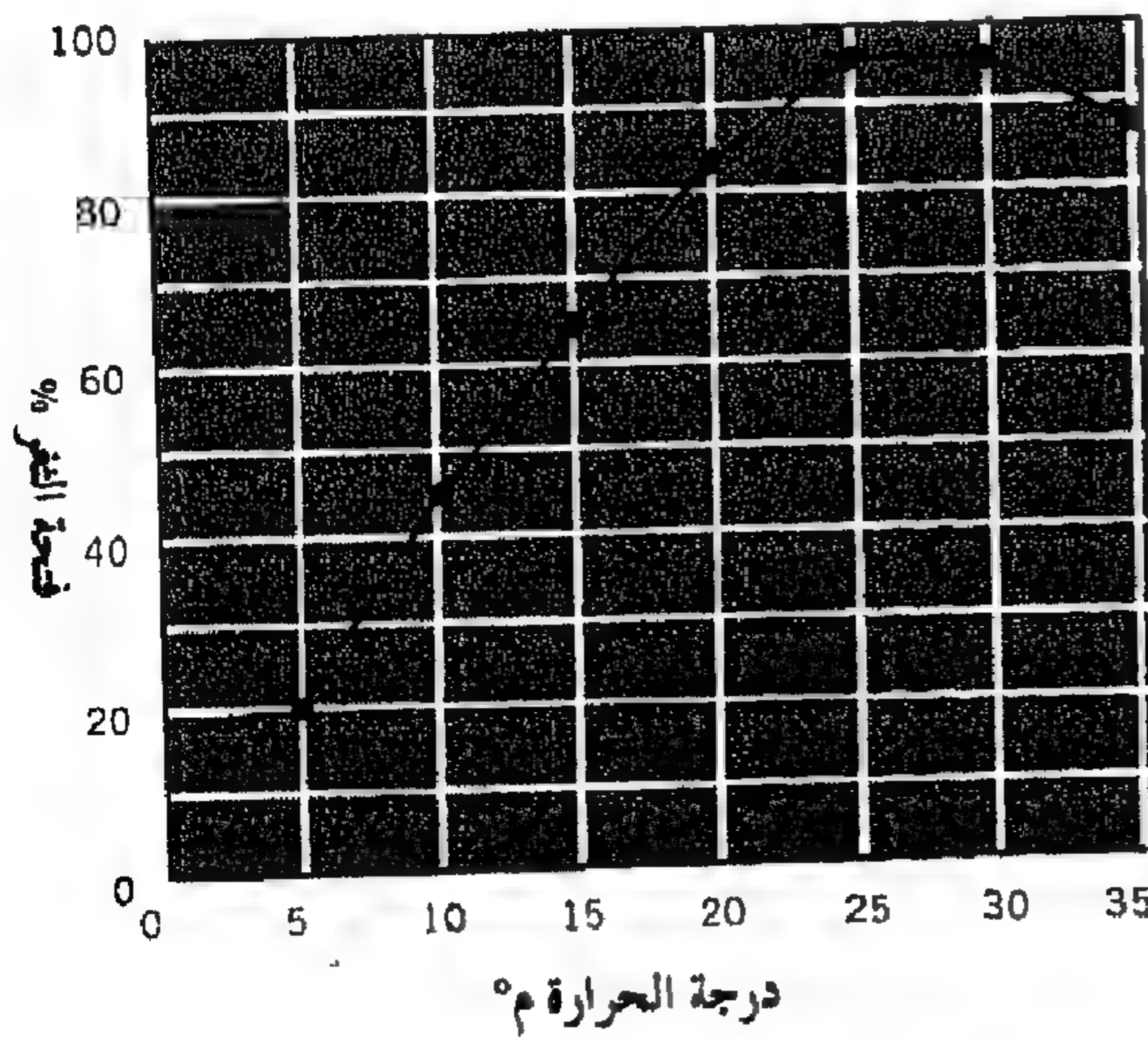
انفتاح الثغور. ويلسون Wilson (65) يبين أن ثغور نباتات *Camellia* و *privet* والقطن تبقى تحت الإضاءة المستمرة مغلقة وذلك عندما تكون درجة الحرارة أقل من 0°م. بازدياد درجة الحرارة يزداد انفتاح الثغور في النباتات الثلاث. إلا أنه في القطن والبصل على الأقل يقل انتفاخ الثغور عندما تزيد درجة الحرارة عن 30°م (شكل 7-4). قفل الثغور تحت هذه الظروف قد يرجع إلى تركيز عال لـ CO₂ الموجود بين الخلايا وذلك بسبب زيادة معدلات التنفس.

العوامل المؤثرة على معدل النتح Factors affecting rate of transpiration

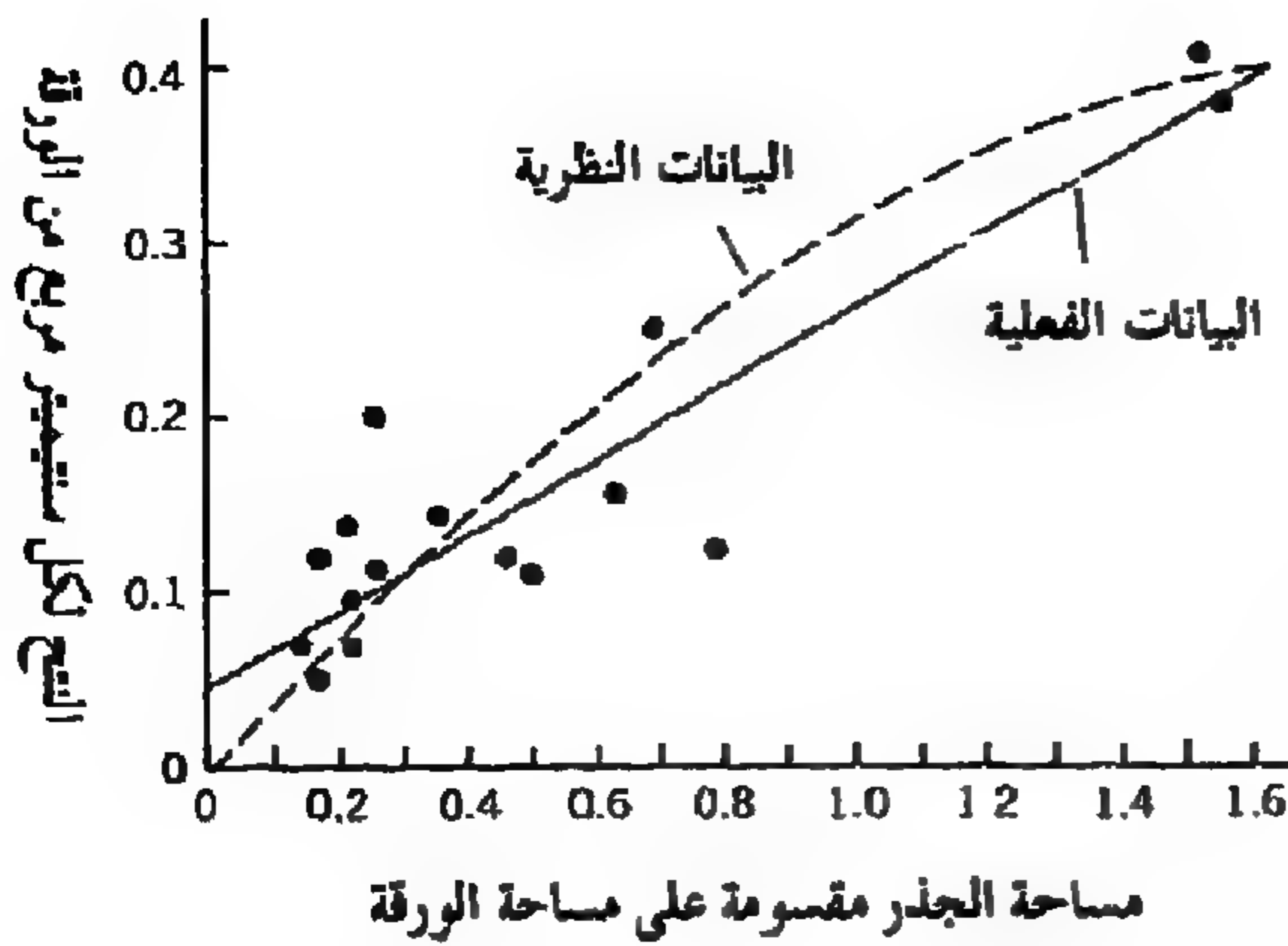
في الجزء السابق ناقشنا تلك العوامل المؤثرة على حركة الثغور وبالتالي على معدل النتح. إلا أن للنبات خواص أخرى معروفة بتأثيرها على معدل النتح. نسبة الجذر إلى المجموع الخضرى ومساحة وتركيب الأوراق تؤثر تأثيراً بيناً على فقدان النبات للماء. أى عامل بيئى مؤثر على تعمق تدرج الضغط البخارى بين الجو الداخلى والخارجى يؤثر على معدل النتح. أخيراً يتأثر النتح بمدى توفر الماء فى التربة.

العوامل النباتية Plant factors

نسبة الجذر إلى المجموع الخضرى Root-shoot ratio : فى حالة توفر كل



شكل 7-4 : تأثير درجة الحرارة على فتح ثغور أوراق القطن تحت ضوء مستمر.
(After C.C. Wilson 1948. Plant Physiol. 23:5)



شكل 8-4 : جرامات ماء مفقودة من كل سنتيمتر مربع من مساحة الورقة في كل يوم (في صنوبر كوبولولي) مرسومة بيانياً مع مساحة الجذر المقسومة على مساحة الورقة وكلا المساحتين بالسنتيمتر المربع. (After J. Parker. 1949. Plant Physiol. 24:739).

المتطلبات لتنح جيد، تتحكم كفاءة سطح الامتصاص (سطح الجذر) و سطح التبخر (سطح الأوراق) في معدل التنح. كما ذكر سابقاً عند تخلف امتصاص الماء عن التنح، يحدث عجز مائي في النبات وهذا بدوره ينقص التنح. باركر Parker (46) وبابلولويسكى Bialoglowski وجد أن التنح يزداد بازدياد نسبة الجذر/المجموع الخضري (شكل 8-4). معدل التنح في نبات السورجم surghum لكل وحدة مساحة من الأوراق أكبر منه في الذرة. ميلر (44) أشار إلى أن تكون الجذور الثانوية في السورجم أكثر تقدماً بالمقارنة مع الذرة وأن هذا قد يكون هو السبب المهيمن بالنسبة لمعدلات التنح المختلفة لهذين النباتين. بتعبير آخر المجموع الجذري في السورجم يوفر ماءً أكثر للمجموع الخضري بالمقارنة بمثيله في الذرة.

مساحة الأوراق Leaf area : يظهر أنه من المنطقي تماماً أن نفترض أنه كلما زادت مساحة الورقة كلما زاد فقدان الماء. هذا الافتراض صحيح بالرغم من عدم وجود توافق نسبي بين مساحة الورقة والماء المفقود (33). على أساس وحدة المساحة تنتج النباتات الصغيرة بمعدل أكبر من النباتات الكبيرة. ميلر Miller (44) وضّح هذا توضيحاً جيداً في جدول 4-4. في هذا الجدول لاحظ أنه بالرغم من أن أكبر كمية من الماء فقدتها النبات الأكبر فإن ما فقد من الماء بالنسبة لوحدة المساحة كان أكبر في النبات الأصغر.

تنحية الأوراق من نبات ما (إنقاص لمساحة الأوراق) ربما يزيد من معدل

النتح المنسوب لوحدة مساحة أوراق النبات. وهكذا بينت أبحاث كولينان Cullinan (9) و كيلى Kelley (27) أن تقليم أشجار الفاكهة المختلفة يزيد من المعدلات المنسوبة لوحدة المساحة، لكن فقدان الكلى للماء أكبر فى الأشجار الغير مقلمة. هذه الحالة ناتجة، افتراضاً، من حقيقة أن المجموع الجذرى للأشجار المقلمة يوفر كمية أكبر من الماء لعدد أقل من الأوراق وبهذا تزداد كفاءة النتح.

جدول 4-4: مجموع مافقده نوعين strains من نباتات الذرة من ماء خلال فترة 6 ساعات ومافقده من ماء لكل متر مربع لكل ساعة.

النبات	مساحة الورقة سنتيمتر مربع	مجموع الماء المفقود خلال 6 ساعات جرام	معدل النتح لكل متر مربع لكل ساعة جرام
pride of saline corn	14.568	918	629
sherrod white dent corn	12.989	784	723

After Plant Physiology 1938 edition, by E.C. Miller. Copyright 1938, McGraw-Hill Book Company. Used by permission.

تركيب الأوراق Leaf structure : النباتات المستوطنة للبيئات الجافة لها عموماً وبالأخص فى أوراقها عدد من التحورات التركيبية. وهكذا فإن أوراق النباتات الصحراوية أو الجافة قد تحمل كيوتيكول سميك، جدران خلايا سميكة، برنشيمة دعامية جيدة التكوين، ثغور غائرة، غطاء من شعيرات بشرة ميتة إلخ. أن هذه الخواص تؤثر فى فقدان الماء يمكن توضيحه بسهولة وذلك بنزع أوراق بيئتين أحدهما صحراوية وأخرى معتدلة ثم تركها لتجف تحت نفس الظروف. أوراق البيئة المعتدلة تجف قبل أن تجف أوراق البيئة الصحراوية بوقت طويل. مقاومة أوراق البيئة الجافة لفقدان الماء أو للذبول هو فى الأساس دالة لسمك طبقة الكيوتين وكفاءتها. تحت الظروف الجافة تقفل الثغور ويصبح النتح عن طريق الكيوتين هو المنفذ الوحيد لفقدان الماء.

لاحظ الكثير من البحوث أنه عند توفر الماء الكافي فإن معدل النتج لنبات البيئة الجافة ربما يكون أعلى من مثيله في نبات البيئة المعتدلة. هذا قد يعود، جزئياً، إلى العدد الكبير من الثغور بالنسبة لوحدة المساحة وللتعرق الهائل لأوراق البيئة الجافة بالمقارنة بأوراق البيئة المعتدلة. هذا الفرق في عدد الثغور وفي التعرق قد يلاحظ في نفس الأنواع species من نبات ما مُنمى تحت ظروف جافة وأخرى رطبة. عامل آخر قد يُنتج معدلات نتج عالية لأوراق بيئة جافة هو كِبَرُ سطح التبخر الداخلي في هذه الأوراق (61،62). أى أن سطح جدران الخلايا المعرضة للجو الداخلي أكثر مما هو موجود عادة في أوراق البيئة المعتدلة.

إلا أنه علينا أن نتذكر أن معدلات النتج العالية الموجودة في نباتات البيئة الجافة توجد فقط تحت الظروف التي تسمح بفتح الثغور. لعله أكثر صواباً إذاً أن نقول أن معدل النتج الثغرى في نباتات البيئة الجافة يزيد عن مثيله في نباتات البيئة المعتدلة.

العوامل البيئية Environmental factors

معدل النتج يتأثر بدرجة كبيرة بعوامل بيئية مختلفة. أهمّ هذه العوامل هي الضوء، رطوبة الهواء، درجة الحرارة، الريح، وتوفر الماء في التربة. النقاش الآتى سيغطى التأثيرات المنفردة لكل عامل من هذه العوامل. إلا أن نتج نبات ما في بيئته الطبيعية هو عموماً وفي أى وقت من الأوقات واقع تحت تأثير العديد من هذه العوامل، حيث يتداخل تأثير عامل مع تأثير عامل آخر أو قد يلغى تأثير عامل ما تأثير عامل آخر.

الضوء Light: يحتل الضوء مكاناً بارزاً بين العوامل المؤثرة في النتج، حيث له تأثير مسيطر على حركة الثغور. ثغور نبات ما تفتح عند تعرضها للضوء وهذا الفتح يسمح بحدوث النتج. في الظلام تقفل الثغور ويتوقف معظم النتج. تأثير العوامل البيئية الأخرى بناءً على ذلك يعتمد على وجود الضوء.

رطوبة الهواء Humidity of the air : قبل البدء فى تغطية تأثير الرطوبة على النتج لابد من مناقشة بعض الاصطلاحات المستعملة فى التعبير عن المحتويات البخارية للهواء. معظمنا سمع عن اصطلاح الرطوبة النسبية. حيث أنه يوجد تناسب مباشر بين ضغط البخار وتركيز بخار الماء فى الجو فإن الرطوبة النسبية هى تعبير عن نسبة ضغط البخار الحقيقى إلى ضغط بخار الجو عندما يكون مشبعاً عند نفس الدرجة. على سبيل المثال الجو الذى درجة حرارته 20°C يتشبع عند ضغط بخارى مقداره 17.54 مم زئبق وتكون رطوبته النسبية 100%. إذا كانت الرطوبة النسبية عند 20°C 50% يكون ضغط البخار 8.77 مم زئبق وعندما تكون الرطوبة النسبية 10% يكون 1.754 مم زئبق.

من الأنسب لنا أن نستعمل اصطلاح الضغط البخارى بدلاً من الرطوبة النسبية حيث أنه يعرف الحالة بدقة. على سبيل المثال عندما تكون الرطوبة النسبية 50% يكون لضغط بخار الماء قيم متعددة لاعتماد هذا الضغط على درجة الحرارة (جدول 4-5). ضغط بخار الماء عندما تكون الرطوبة النسبية 50% وعندما تكون درجة الحرارة 40°C هو 27.66 مم زئبق بينما هذا الضغط عند درجة حرارة الصفر هو 2.29 مم زئبق. هذا يعنى أن الفرق فى الضغط هو 23.77 مم زئبق. العلاقة بين هذه الأرقام ومعدل البخر من سطح مبلل إلى الهواء المحيط عندما تكون الرطوبة النسبية 50% هى أن البخر سيحدث بسرعة أكبر عند 40°C بالمقارنة مع 0°C . تدرج ضغط البخار سيكون أكثر عمقاً عند 40°C (27.66-55.32 مم زئبق). بالمقارنة بـ 0°C (2.29-4.58 مم زئبق).

تغير مافى درجة الحرارة أو ضغط البخار بإمكانه أن يغير الرطوبة النسبية. ارتفاع أو انخفاض درجة الحرارة الذى لا يصحبه تغير فى ضغط البخار يسبب على التوالى انخفاض أو ارتفاع فى الرطوبة النسبية. ارتفاع أو انخفاض الضغط البخارى الذى لا يصحبه تغير فى درجة الحرارة ينتج عنه على التوالى ارتفاع أو هبوط فى الرطوبة النسبية.

عموماً يعتبر الجو الداخلى للورقة مشبعاً أو فى حكم المشبع. من الناحية الأخرى الجو عادة مايكون غير متشبع. لذلك يوجد تدرج فى ضغط

جدول 5-4 : العلاقة بين ضغط البخار والرطوبة النسبية عند درجات حرارة مختلفة												
ضغط البخار مم زئبق عند قيم مختلفة للرطوبة النسبية												درجة الحرارة °م
%100	%90	%80	%70	%60	%50	%40	%30	%20	%10	0		
4.58	4.12	3.66	3.21	2.75	2.29	1.83	1.37	0.92	0.46	0	0	0
9.21	8.29	7.37	6.45	5.53	4.60	3.68	2.76	1.84	0.92	0	0	10
17.54	15.79	14.03	12.28	10.52	8.77	7.02	5.26	3.51	1.75	0	0	20
31.82	28.64	25.46	22.27	19.09	15.91	12.73	9.55	6.36	3.18	0	0	30
55.32	49.79	44.25	38.72	33.19	27.66	22.13	16.60	11.06	5.53	0	0	40

البخار بين الجو الداخلى والخارجى وينتشر بخار الماء خلال الثغور من الجهة ذات الضغط البخارى الأعلى إلى الجهد ذات الضغط البخارى الأدنى. كلما كان تدرج ضغط البخار أعمق كلما كان التتح أسرع. إذا حُفِظَ ضغط بخار الجو الخارجى ثابتاً يمكن زيادة أو نقصان تَعَمُّقِ تدرج ضغط البخار وذلك بزيادة أو نقصان درجة حرارة الجو على التوالى. بعبارة أخرى بإمكان الجو الخارجى أن يحتفظ ببخار ماء أكثر عند درجات الحرارة المرتفعة وببخار ماء أقل عند درجات الحرارة المنخفضة. لذلك عند الابقاء على المحتويات المائية أو الضغط البخارى للجو الخارجى فى وضع ثابت زيادة درجة الحرارة تزيد من تدرج بخار الماء.

على افتراض أن ضغط بخار الجو الخارجى 8.77 مم زئبق، هذا مكافئ لـ رطوبة نسبية قدرها 50% عند درجة حرارة 20°م. عند 20°م يكون ضغط بخار الجو الداخلى 17.54 مم زئبق. الآن إذا رفعنا درجة الحرارة إلى 30°م مع المحافظة على ضغط بخار البيئة الخارجية ثابتاً عند 8.77 مم زئبق يزداد الفرق فى ضغط البخار بين الجو الداخلى والجو الخارجى. عند خفض درجة الحرارة إلى 10°م ومرة أخرى مع المحافظة على ضغط بخار الجو الخارجى ثابتاً يمكننا انقاص الفرق بين الاثنين كما هو مبين فى جدول (4-6).

جدول 4-6

درجة الحرارة م°			(داخلى وخارجية)
30	10	10	
31.82	17.54	9.21	الجو الداخلى، مم زئبق (100% رطوبة نسبية)
<u>8.77</u>	<u>8.77</u>	<u>8.77</u>	الجو الخارجى، مم زئبق ضغط البخار = 8.77 مم زئبق
23.05	8.77	0.44	الفرق مم زئبق قياس تدرج ضغط البخار

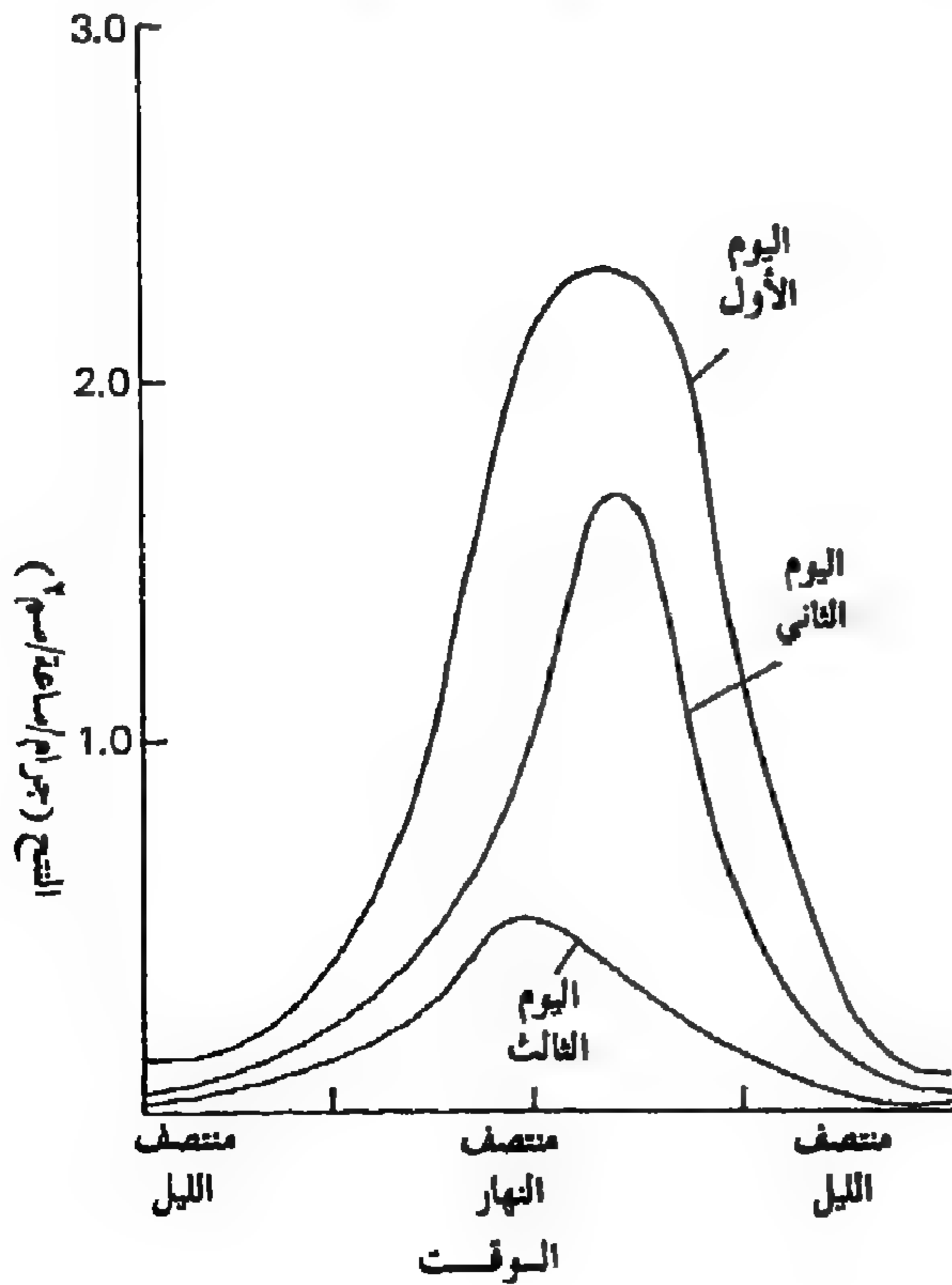
إذا بقيت الحرارة ثابتة تدرج ضغط البخار بين الجو الداخلى والخارجى يزداد أو ينقص بخفض أو بزيادة، على التوالى، ضغط بخار الجو الخارجى. بطبيعة الحال، إذا تساوى ضغط بخار الجو الداخلى مع مثيله الخارجى لا يحدث التتح.

درجة الحرارة Temperature : إذا بقيت كل العوامل الأخرى ثابتة، زيادة درجة الحرارة في حدود مدى فسيولوجي معين تزيد، تكاد دائماً، معدل النتج. هذا راجع لتأثير درجة الحرارة على حركة الثغور وعلى تدرجات ضغط البخار. كما ذكرنا سابقاً الثغور تقفل، عادة، عند اقتراب درجة الحرارة من الصفر المئوي وتزداد انفتاحاً بازدياد درجة الحرارة حتى 30°م (انظر شكل 4-7).

بالإضافة على تأثيرها على فتح الثغور زيادة درجة الحرارة تعمق تدرج ضغط البخار بين الجو الداخلي للورقة والجو المحيط.

فيما مضى من نقاش افترضنا أن درجة حرارة الورقة هي نفسها درجة حرارة الهواء. إلا أن هذا ليس صحيحاً دائماً. التركيبات النباتية المتشحمة أو الغليظة مثل الفواكه، السيقان، الأوراق السمكية إلخ عند تعرضها لضوء الشمس عادة ماتصل درجة حرارتها إلى مستوى أعلى من مثلها في الهواء المحيط (33). تأثير هذا هو تعميق تدرج ضغط البخار بين نسيج النبات والجو الخارجي.

نظراً لأن درجات الحرارة أعلى خلال النهار ونظراً لأن الضوء يسبب فتح



شكل 4-9 : التغيرات في النظام اليومي للنتج في الفاصولياء الزاحفة، *Phaseolus vulgaris* أثناء ازدياد جفاف التربة خلال فترة ثلاثة أيام.

(After W.M.M. Baron, 1967 physiological aspects of water and plant life. London: Heinemann.)

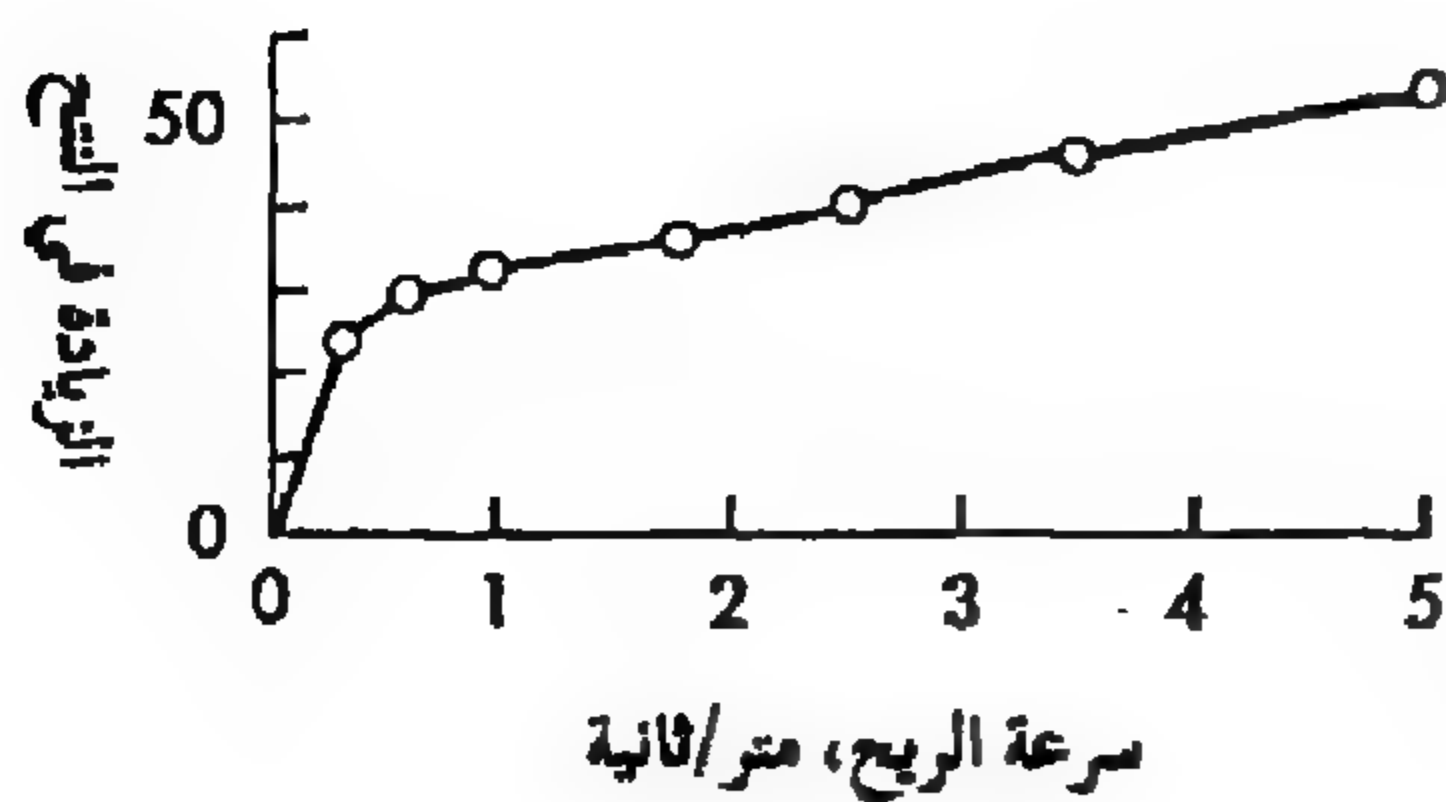
الثغور، معدلات النتح يكاد يكون لها نظام يومي دائم. معدلات أعلى عند منتصف النهار ومعدلات أبطأ في الليل (شكل 4-9).

الرياح Wind : الهواء الملاصق للورقة الناتحة أكثر تشبعاً ببخار الماء. من النقاش أعلاه نعرف أنه تحت هذه الظروف ينخفض تدرج ضغط البخار وينقص معدل النتح. إلا أنه إذا ما شتت الرياح بخار الماء المتجمع حول الورقة يزداد النتح مرة ثانية.

زيادة النتح كنتيجة للرياح لا يتناسب مع سرعة الرياح كما هو موضح في شكل 4-10 (50). بين العديد من البحوث (17، 40، 49) أن تعريض النباتات فجأة للرياح يصحبه زيادة حادة في معدل النتح يعقبها هبوط تدرجى لهذه الزيادة. هذا يبين أن تأثير الرياح على النتح ربما يكون معقداً للغاية.

من المؤكد أن الرياح التي تهب فوق سطح قابل للتبخر لها تأثير مبرّد قيم وهذا يُنقص تدرج ضغط البخار وكذلك معدل النتح. بالإضافة من الممكن للرياح العالية السرعة أن تسبب قفل الثغور. لذلك يظهر أن زيادة النتح التي مرجعها للرياح هي في الحقيقة خلاصة مجموع التأثيرات الايجابية والسلبية.

توفر الماء في التربة Availability of soil water : معدل امتصاص النبات للماء ربما يقل عن معدل فقدانه عن طريق النتح لمدة قصيرة من الزمن بدون أن يكون له تأثير ملحوظ على النبات. إلا أن تمديد هذه الحالة ينتج عنها عجز مائي وذبول للنبات. إذاً يظهر أن توفر ماء التربة لجذور النبات وكفاءة امتصاص الجذور للماء لهما تأثير أساسي على معدل النتح.



شكل 4-10 : تأثير سرعة الرياح على معدل نتح نبات *Chamaecyparis obtusa*.

(After T. Satoo. 1962. Wind, transpiration, and tree growth. In T. Kozlowski, ed., Tree growth. New York: Ronald Press).

العوامل البيئية والنباتية ذات العلاقة بتوفر وامتصاص ماء التربة ستناقش بالتفصيل فى فصل لاحق.

قيمة النتح Significance of transpiration

التأثير المبرد Cooling effect

قيمة أو عدم قيمة النتح هى موضوع نقاش بين فسيولوجى النبات منذ مدة طويلة. جادل البعض بأن تأثير التبريد الناتج عن النتح يحفظ النبات فى درجة حرارة ملائمة إلا أن النباتات النامية تحت ظروف نتح يكاد لا يذكر لاتحماً بإفراط مما يدل على أن تأثير النتح المبرد غير ذو أهمية فى تشتيت حرارة النبات.

تأثير النتح على النمو وتكوين الأعضاء Effect of growth and development

تحصل وينبيرجر Winberger (67) على بعض الأدلة الغير مباشرة تبين أن النتح له تأثير على نمو بعض النباتات. لاحظ هذا الباحث أن براعم كمثرى من نوع هاردى تتوقف عن النمو تحت ظروف الرطوبة العالية، وأنه تحت نفس الظروف يُختزل النمو العادى لعباد الشمس إلى حوالى النصف. حيث أن النتح تحت ظروف الرطوبة العالية يكاد لا يذكر، كم يمكن إهماله، اختتم وينبيرجر أدلته بالقول أن النتح عامل ضرورى لنمو هذان النباتان.

ذكر سابقاً فى هذا الجزء أنه عندما يزيد معدل النتح عن الامتصاص يحدث عجز مائى وربما يذبل النبات. هذا بطبيعة الحال أمر مهلك وربما يقضى على النبات كلية إذا مازاد عن حدّه. الضرر الناتج عن الجفاف ربما يحدث لنباتات المناطق المعتدلة التى تحتفظ بأوراقها خلال شهور الشتاء. خلال بعض أيام الشتاء وأوائل الربيع ترتفع درجة الحرارة بما يكفى لمعدل نتح عال. إلا أن التربة، تحت هذه الظروف، عادة ماتكون متجمدة أو شبه متجمدة وبذلك لا يحدث امتصاص للماء (29،30). ماينتج عن هذا خاصية بالنسبة للمخروطيات ضار للغاية.

أيض الأحماض الأمينية والبروتينات لبنات ما يتأثر بظروف العجز المائي (2، 8، 28). هذا لا يعيق تكوين البروتين فقط بل يسرع أيضاً من تفتيتها. على سبيل المثال وجد بارنيت و ناييلور Barnett and Naylor (2) أن مستوى البروتينات الذائبة في نجيلة برميودا ينقص بازدياد العجز المائي. لوحظ أيضاً أنه تحت نفس الظروف كان هناك زيادة ملحوظة في مستوى الأرجانين والبرولين (خاصة) المتحرران. الإحتمال هو أن الحامض الأميني البرولين مادة تخزين وذلك في حالة عرقلة تكوين البروتين كنتيجة للعجز المائي. عند استعادة الظروف الطبيعية يستعمل البرولين الزائد لتكوين بروتين جديد. التغيرات في مستوى الأحماض الأمينية المتحررة في نجيلة البيرميودا مبينة في جدول 4-7.

التأثير على امتصاص الأملاح المعدنية Effect on mineral salt absorption

نظراً لوجود الأملاح المعدنية والماء معاً في التربة ونظراً لأن كلاهما تمتصه الجذور افترض علماء فسيولوجيا علم النبات الأوائل، بطبيعة الحال، أن امتصاص الأملاح ونقلها يحدث كعاقبة للنتح. غير أن دراسات عديدة في الثلاثينات بينت بوضوح أن ظاهرة امتصاص الأملاح هي في معظمها عملية فعّالة active process (تتطلب طاقة أيضية) وأن مقدار صغير فقط من الملح يمتص بدون تحكم الجذور passively كنتيجة لامتناس الماء (انظر الفصل 14). بعد أن تُلقَى الأملاح في القنوات الخشبية للجذور، يؤثر النتح بالتأكيد على انتقالهم وتوزيعهم في النبات. على هذا الأساس وإذا ما حصل امتصاص الجذور للأملاح يهيء مجرى النتح وسيلة كفاة لنقل وتوزيع هذه الأملاح.

بعض المؤلفين يرون أن مقدار قيمياً من الأملاح الممتصة يحدث تحت تأثير سَحَب النتح passively وبدون تحكم الجذور. بعبارة أخرى هؤلاء ومنهم هيلمو Helmo (24)، كرامر Kramer (32) بيترسون Pettersson (47) ولوبوشينسكى Lopushinsky (37) أظهروا بعض المطابقات بين إمتصاص الأيونات ومعدل النتح. ما هو مقبول عموماً الآن هو أنه بالرغم من أن الامتناس الفعّال active absorption هو السائد يحدث أيضاً بعض من الامتناس الخالي من التحكم تحت التأثير الساحب للنتح.

جدول 7-4: التغيرات التي تحدث في مقادير الأحماض الأمينية الحرة في نجيلة بيرميوردا الشائعة أثناء إزدیاد «شدة الجفاف» "water streas".

ميكرومول/جرام وزن جاف			
الحامض الأميني	المرجع control	شدة معتدلة	شدة حادة
حامض اسبارتيك	8.9 ± 11.8	1.8 ± 4.5	3.5 ± 8.4
اسباراجين، ثريونين	4.1 ± 24.6	13.7 ± 29.8	17.1 ± 64.2
سيرين	2.3 ± 9.9	2.7 ± 8.3	4.5 ± 11.0
حامض جلوتاميك	9.2 ± 28.7	4.8 ± 10.5	1.9 ± 4.7
N			0.3 ± 0.8
برولين	2.7 >	23.9 ± 30.5	33.0 ± 69.3
جلاليسين	1.3 ± 1.8	1.1 ± 1.7	0.7 ± 1.2
ألانين	12.3 ± 31.9	3.8 ± 15.2	4.2 ± 11.6
1/2 سيستائين			0.1 ± 0.6
فالين	0.7 ± 2.1	1.6 ± 3.5	2.1 ± 7.0
ايسولوسين		0.4 ± 0.9	0.4 ± 1.2
حامض δ أمينوبيوتاريك	2.1 ± 3.2	4.1 ± 7.0	1.4 ± 4.3
U		0.2 ± 0.8	0.9 ± 1.5
أمونيا	36.6 ± 94.3	54.0 ± 78.0	26.4 ± 55.4
لايسين	0.4 ± 0.5	0.1 ± 0.7	0.4 ± 1.0
هيسيتيدين		0.1 ± 0.5	0.3 ± 1.4
أرجنين		0.3 ± 0.8	0.1 ± 2.5
المجموع	211.5	192.9	246.5

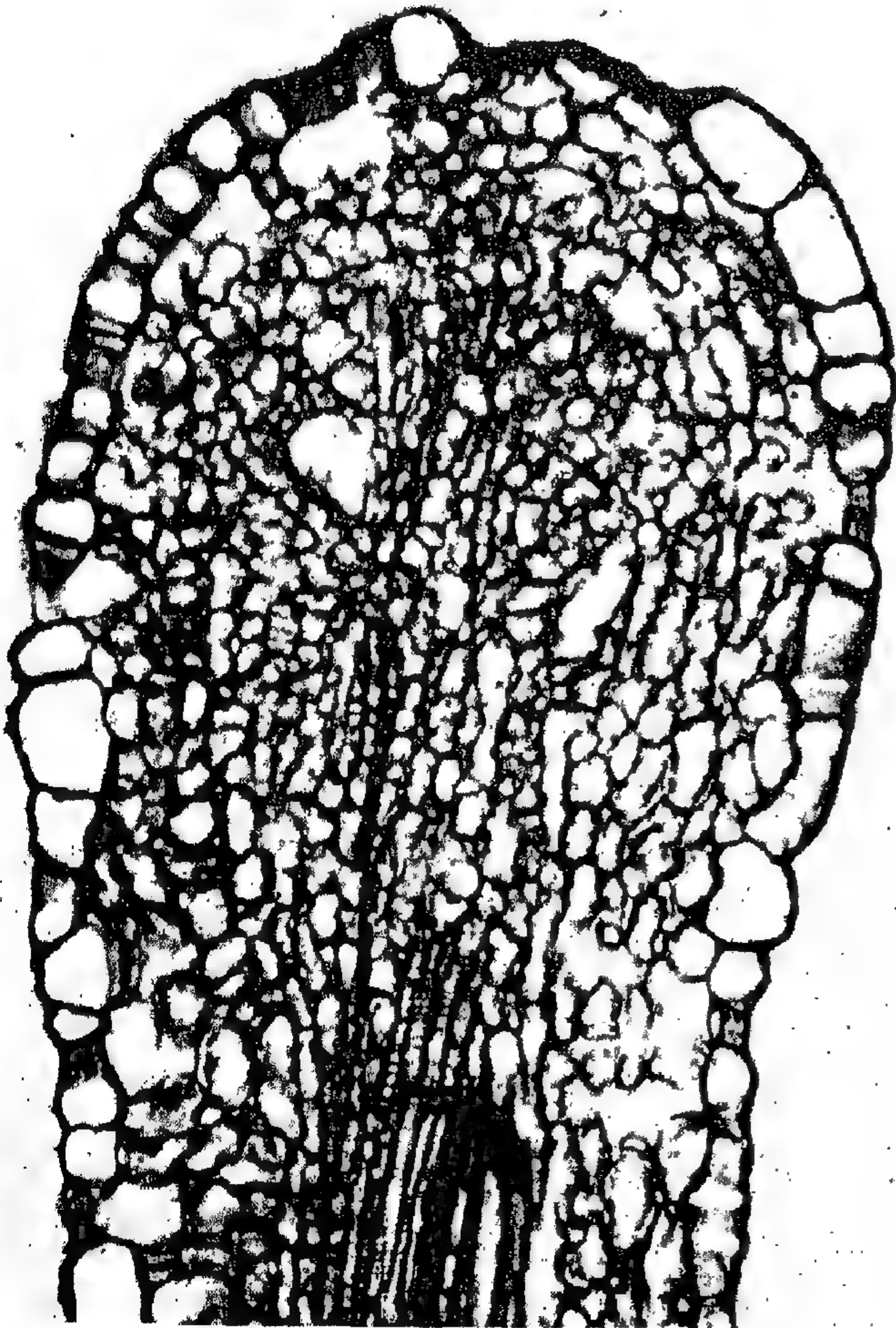
(After N. M. Barnett and A. W. Naylor. 1966. Plant Physiol. 41:1222.)

الإدماع Guttation

النباتات النامية في جو دافئ رطب وتحت ظروف عالية الرطوبة تُظهر عادة قطيرات من الماء على طول حافة أوراقها. فقدان الماء على هيئة سائل وبهذه

الكيفية يسمى «الإدماع» أى تكوين قطيرات ماء guttation . الطالب الباحث سيلاحظ أن الظروف الموضحة أعلاه مُفضّلة لامتصاص الماء ولكنها غير مُفضّلة للنتح . بعبارة أخرى، تحت هذه الظروف، امتصاص الماء يزيد كثيراً عن النتح، يدفع الماء إلى أعلى فى قنوات الخشب ثم إلى خارج الورقة عبر فجوات تسمى «مسالك الماء» hydathodes (شكل 11-4) .

عندما يزيد امتصاص الماء عن فقدانه يتكون ضغط مائى ساكن hydrostatic pressure فى قنوات الخشب ويندفع الماء عبر أى ممر مفتوح . توجد مسالك الماء عند أطراف أوعية الخشب فى الأوراق ولذلك فهى موانئ خروج ممتازة للماء المدفوع إلى أعلى من الجذور .



شكل 11-4 : ورقة فجل تبين مسالك الماء . لاحظ الثقب عند الطرف الأقصى من الورقة والقصبية الطرفية المجاورة .

الماء الخارج من مسالك الماء هو نتيجة للضغط المائي الساكن المتكون في عصارة قنوات الخشب وليس كنتيجة لأي فعل موضعي لمسالك الماء أو الأنسجة المجاورة. إلا أنه توجد في أعضاء النبات المختلفة فتحات تفرز الماء بفاعلية actively من خلالها. أي أن الخلايا المجاورة للفتحة تساهم بفاعلية في دفع الماء خلال الفتحة. هذه تسمى أحياناً الغدد المائية وأحياناً أخرى المسالك المائية الفعالة. نحن نتحدث عن سائل يخرج من خلال المسالك المائية كماء. إلا أن سائل الإدماع هذا ليس بماء نقي بل هو محلول يحتوي على عدد كبير من المواد المذابة (جدول 8-4). عند تبخر ماء الإدماع بسرعة يمكن في بعض الأحيان مشاهدة المواد المذابة كرواسب على سطح الورقة. أحياناً تذاب الأملاح المترسبة على سطح الورقة من جديد ومن ثم تَدْخُل أنسجة الورقة. عادة تركيز الأملاح تحت هذه الظروف عال جداً وقد يسبب ضرراً للأوراق (26،11).

جدول 8-4 : تحليل مكونات سائل الإدماع لنبات Rosen rye ، و Genesee wheat ، و Trail barley .

المادة	مليجرام/ليتر		
	Rye	القمح	الشعير
P	1.1	0.7	2.3
K	18.0	27.0	30.0
Na	0.5	0.8	1.1
Ca	1.5	3.4	4.8
Mg	1.5	1.5	2.4
Mn	0.02	0.02	0.05
Fe	0.4	0.15	0.07
Cu	0.04	0.03	0.03
B	0.04	0.05	0.08
Zn	0.02	0.05	0.05
Mo	0.001	0.002	0.003
Al	0.06	0.08	0.09
NO ₃ ⁻	1.0	1.0	1.0
فوسفيت	2.0	0.9	1.0
NH ₄ ⁺	5.6	5.0	8.9

تابع جدول 4-8 : تحليل مكونات سائل الادماع لنبات Rosen rye ، و Genesee wheat ،
و Trail barley .

مليجرام/لتر			المادة
الشعير	القمح	Rye	
4.1	5.6	2.5	ارابينوز
1.8	4.4	10.3	فركتوز
4.0	7.6	10.3	جالاكتوز
38.7	2.6	18.7	جليكوز
1.0	tr	1.0	رايوز
0.0	4.9	3.8	سكرور
0.2	2.0	1.8	زايلوز
ca.10	ca.10	ca.10	حامض سكسينيك
3.6	0.5	2.2	حامض اسبارتيك
9.5	1.9	2.5	اسباراجين
0.0	0.0	0.7	حامض جلوتاميك
1.2	0.3	0.8	جلوتامين
0.0018	0.001	0.002	بايوتين
1.9	0.06	0.30	كولين
4.5	0.25	9.0	اينوسيتول
0.002	0.00005	0.00006	حامض ب - امينوبنزويك
0.08	0.085	0.040	حامض بانثوثينيك
0.0001	0.0005	0.01	بيريدوكسين
0.0002	0.0002	0.00025	رايوفلفين
0.0025	0.00005	0.00006	ثيامين
1.6	0.0	0.0	يراسيل
6.7	5.5	5.0	pH

After J. L. Goatley and R. W. Lewis 1966. Plant Physiol. 41:373.

REFERENCES

1. Bailey, L. F., J. S. Rothacher, and W. H. Cummings. 1952. A critical study of the cobalt chloride method of measuring transpiration. *Plant Physiol.* 27:563.
2. Barnett, N. M., and A. W. Naylor. 1966. Amino acid and protein metabolism in Bermuda grass during water stress. *Plant Physiol.* 41:1222.
3. Baron, W. M. M. 1967. *Water and plant life*. London: Heinemann.
4. Bialogowski, J. 1936. Effect of extent and temperature of roots on transpiration of rooted lemon cuttings. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 34:96.
5. Black, C. C., J. F. Turner, M. Gibbs, D. W. Krogmann, and S. A. Gordon. 1962. Studies on photosynthetic processes. II. Action spectra and quantum re-

- quirement for triphosphopyridine nucleotide reduction and the formation of adenosine triphosphate by spinach chloroplasts. *J. Biol. Chem.* 237:580.
6. Brown, H. T., and F. Escombe. 1900. Static diffusion of gases and liquids in relation to the assimilation of carbon and translocation of plants. *Phil. Trans. Roy. Soc. (London)*, B, 193:223.
 7. Brown, W. V., and G. A. Pratt. 1965. Stomatal inactivity in grasses. *Southwest. Natur.* 10:48.
 8. Chen, D. B., B. Kessler, and S. P. Monselise. 1964. Studies on water regime and nitrogen metabolism of citrus seedlings grown under water stress. *Plant Physiol.* 39:379.
 9. Cullinan, F. P. 1920. Transpiration studies with the apple. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 17:232.
 10. Cummings, W. H. A. 1941. A method of sampling the foliage of a silver maple tree. *J. Forestry* 39:382.
 11. Curtis, L. C. 1943. Deleterious effects of guttated fluids on foliage. *Am. J. Botany* 30:778.
 12. Curtis, L. C. 1944. The influence of guttation fluid on pesticides. *Phytopathology* 34:196.
 13. Dyar, M. T. 1953. Studies on the reduction of a tetrazolium salt by green plant tissue. *Am. J. Botany* 40:20.
 14. Esau, K. 1953. *Plant anatomy*. New York: Wiley.
 15. Ferry, J. F., and H. S. Ward. 1959. *Fundamentals of plant physiology*. New York: Macmillan.
 16. Goatley, J. L., and R. W. Lewis. 1966. Composition of guttation fluid from rye, wheat, and barley seedlings. *Plant Physiol.* 41:373.
 17. Griep, W. 1940. Über den Einfluss von Aussenfaktoren auf die Wirkung des Windes auf die transpiration der Pflanzen. *Z. Botan.* 35:1.
 18. Guttenberg, H. 1959. Die physiologische Anatomie der Spaltöffnungen. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 17 part 1:399.
 19. Hauke, R. L. 1957. The stomatal apparatus of equisetum. *Bull. Torrey Botan. Club* 84:178.
 20. Heath, O. V. S. 1950. Studies in stomatal behaviour. V. The role of carbon dioxide in the light response of stomata. Part 1. Investigation of the cause of abnormally wide stomatal opening within porometer cups. *J. Exptl. Botany* 1:29.
 21. Heath, O. V. S. 1952. *New Phytol.* 51:30.
 22. Heath, O. V. S. 1959. The water relations of stomatal cells and the mechanisms of stomatal movement. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
 23. Heath, O. V. S., and B. Orchard. 1956. Studies in stomatal behaviour. VIII. Effects of anaerobic conditions upon stomatal movement—a test of Willams' hypothesis of stomatal mechanism. *J. Exptl. Botany* 7:313.
 24. Hylmö, B. 1955. Passive components in the ion absorption of the plant. I. The zonal ion and water absorption in Brouwer's experiments. *Physiol. Plant.* 8:433.
 25. Iljin, W. S. 1930. Der Einfluss des Welkens auf den Ab- und Aufbau der Stärke in der Pflanze. *Planta* 10:170.
 26. Ivanoff, S. S. 1944. Guttation-salt injury on leaves of cantaloupe, pepper, and onion. *Phytopathology* 34:436.
 27. Kelley, V. W. 1932. The effect of pruning of excised shoots on the transpiration rate of some deciduous fruit species. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 29:71.
 28. Kemble, A. R., and H. T. Macpherson. 1954. Liberation of amino acids in

- perennial rye grass during wilting. *Biochem J.* 58:46.
29. Kozlowski, T. T. 1955. Tree growth, action and interaction of soil and other factors. *J. Forestry* 53:508.
 30. Kozlowski, T. T. 1958. Water relations and growth of trees. *J. Forestry* 56:498.
 31. Kozlowski, T. T. 1964. *Water metabolism in plants*. New York: Harper and Row.
 32. Kramer, P. J. 1957. Outer space in plants. *Science* 125:633.
 33. Kramer, P. J. 1959. Transpiration and the water economy of plants. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
 34. Kramer, P. J. 1969. *Plant and soil water relationships*. New York: McGraw-Hill.
 35. Lloyd, F. E. 1908. The physiology of stomata. *Carnegie Inst. Wash. Publ.* 82:1.
 36. Loftfield, J. V. G. 1921. The behavior of stomata. *Carnegie Inst. Wash. Publ.* 314:1.
 37. Lopushinsky, W. 1964. Effect of water movement on ion movement into the xylem of tomato roots. *Plant Physiol.* 39:494.
 38. Manners, D. J. 1973. Starch and inulin. In L. P. Miller, ed., *Phytochemistry*. New York: Van Nostrand Reinhold.
 39. Mansfield, T. A. 1965. Responses of stomata to short duration increases in carbon dioxide concentration. *Physiol. Plant.* 18:79.
 40. Martin, E. V., and F. E. Clements. 1935. Studies of the effect of artificial wind on growth and transpiration in *Helianthus annuus*. *Plant Physiol.* 10:613.
 41. Maximov, N. A. 1928. *The plant in relation to water*. English translation by R. H. Yapp. London: George Allen & Unwin.
 42. Meidner, H., and T. A. Mansfield. 1965. Stomatal responses to illumination. *Biol. Rev.* 40:483.
 43. Meyer, B. S. 1956. The hydrodynamic system. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:596.
 44. Miller, E. C. 1938. *Plant physiology*. New York: McGraw-Hill.
 45. Möller, C. M. 1947. The effect of thinning, age, and site of foliage, increment, and loss of dry matter. *J. Forestry* 45:393.
 46. Parker, J. 1949. Effects of variations in the root-leaf ratio on transpiration rate. *Plant Physiol.* 24:739.
 47. Pettersson, S. 1960. Ion absorption in young sunflower plants. I. Uptake and transport mechanisms for sulphate. 13:133.
 48. Raschke, K. 1965. Die Stomata als glieder eines schwengungsfahigen CO₂ Regelsystems Experimentelles Nachweis an *Zea mays*. *L. Z. Naturforsch.* 20:1261.
 49. Satoo, T. 1955. The influence of wind on transpiration of some conifers. *Bull. Tokyo Univ. Forests* 50:27.
 50. Satoo, T. 1962. Wind, transpiration, and tree growth. In T. T. Kozlowski, ed., *Tree growth*. New York: Ronald Press.
 51. Sayre, J. D. 1926. Physiology of the stomata of *Rumex patientia*. *Ohio J. Sci.* 26:233.
 52. Scarth, G. W. 1932. Mechanism of the action of light and other factors on stomatal movement. *Plant Physiol.* 7:481.
 53. Shapiro, S. 1951. Stomata on the ovules of *Zamia floridana*. *Am. J. Botany* 38:47.
 54. Shaw, M. 1954. Chloroplasts in the stomata of *Allium cepa* L. *New Phytologist* 53:344.

55. Shaw, M., and G. A. MacLachlan. 1954. The physiology of stomata. I. Carbon dioxide fixation in guard cells. *Can. J. Botany* 32:784.
56. Small, J., M. I. Clarke, and J. Crosbie-Baird. 1942. pH phenomena in relation to stomatal opening. *Proc. Roy. Soc. (Edinburgh)* II.-V., B, 61:233.
57. Stålfelt, M. G. 1932. Die stomatäre Regulator in der pflanzlichen Transpiration. *Planta* 17:22.
58. Steward, F. C. 1964. *Plants at work*. Reading, Mass.: Addison-Wesley.
59. Sutcliffe, J. 1968. *Plants and water*. Santa Ana, California: Arnold.
60. Ting, I. P., and W. E. Loomis. 1963. Diffusion through stomates. *Am. J. Botany* 50:866.
61. Turrell, F. M. 1936. The area of the internal exposed surface of dicotyledon leaves. *Am. J. Botany* 23:255.
62. Turrell, F. M. 1944. Correlation between internal surface and transpiration rate in mesomorphic and xeromorphic leaves grown under artificial light. *Botan. Gaz.* 105:413.
63. Verduin, J. 1949. Diffusion through multiperforate septa. In J. Franck and W. E. Loomis, eds., *Photosynthesis in plants*. Ames, Iowa: Iowa State College Press.
64. Williams, W. T. 1950. Studies in stomatal behaviour. IV. The water-relations of the epidermis. *J. Exptl. Botany* 1:114.
65. Wilson, C. C. 1948. The effect of some environmental factors on the movements of guard cells. *Plant Physiol.* 23:5.
66. Wilson, C. L., and W. E. Loomis. 1962. *Botany*. New York: Holt, Rinehart & Winston.
67. Winneberger, J. H. 1958. Transpiration as a requirement for growth of land plants. *Physiol. Plant.* 11:56.
68. Wylie, R. B. 1948. The dominant role of the epidermis in leaves of adiatum. *Plant Physiol.* 35:465.
69. Yemm, E. W., and A. J. Willis. 1954. Stomatal movements and changes of carbohydrates in leaves of *Chrysanthemum maximum*. *New Phytologist* 53:373.
70. Yin, H. C., and Y. T. Tung. 1948. Phosphorylase in guard cells. *Science* 108:87.
71. Zelitch, I. 1961. Biochemical control of stomatal opening in leaves. *Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.* 47:1423.
72. Zelitch, I. 1963. The control and mechanisms of stomatal movement. In I. Zelitch, ed., *Stomata and water relations in plants*. New Haven: Connecticut Agri. Exptl. Sta.

FOR FURTHER REFERENCE

1. Kozlowski, T. T. 1964. *Water metabolism in plants*. New York: Harper and Row.
2. Kramer, P. J. 1959. Transpiration and the water economy of plants. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
3. Stålfelt, M. G. 1956. Die cuticuläre Transpiration. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:342.
4. Stålfelt, M. G. 1956. Die stomatäre Transpiration und die Physiologie der Spaltöffnungen. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:351.
5. Stocking, C. R. 1956. Guttation and bleeding. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:489.

الفصل الخامس

امتصاص وانتقال الماء

Absorption and translocation of water

مقدمة Introduction

في الفصلين الأخيرين أوضحنا أن الماء وانتقاله خلال النبات هما عاملان ضروريان لحياة النبات. ذكرنا أيضاً أنه خلال دورة حياة النبات، تُحرّك كميات هائلة من الماء فقط لتُفقّد خلال عملية النتح. بعض العلماء يجادل بأن حركة الماء بهذه الطريقة مفيدة للنبات والبعض الآخر يدعى أن عملية حركة الماء بأسرها غير اقتصادية وضارة أكثر من نافعة للنبات.

في هذا الفصل سنهتم بامتصاص وانتقال الماء في منظومة النبات وهي مشكلة حيرت العلماء لمئات من السنين. بالرغم من وجود الكثير من النظريات التي ربّما عملت حساباً لصعود الماء في النباتات نازع الكثير صحة جميع هذه النظريات. في حين أنه من السهل نسبياً أن نعمل حساباً لارتفاع الماء في النباتات العشبية والشجيرية القصيرة المشكلة تصير أكثر تعقيداً عندما نحاول شرح كيفية وصول الماء إلى أطراف الأشجار الطويلة والتي يصل طول بعضها إلى ما يقرب من 400 قدم.

تشريح نسيج الخشب Anatomy of the xylem tissue

منذ أكثر من 100 سنة ثبت أن نسيج الخشب هو الأكثر صلة بانتقال الماء. العديد من أنواع الخلايا المختلفة، حية وميتة، يمكن مشاهدتها في نسيج الخشب. من بين هؤلاء العناصر الأنبوبية هي الأكثر تميزاً، وأنه خلال هذه الأنابيب يتم من الناحية العملية انتقال كل الماء. أيضاً يوجد في نسيج الخشب ألياف الخشب والخلايا البرانشيمية الحية.

أنواع الخلايا والوظائف Cell types and functions

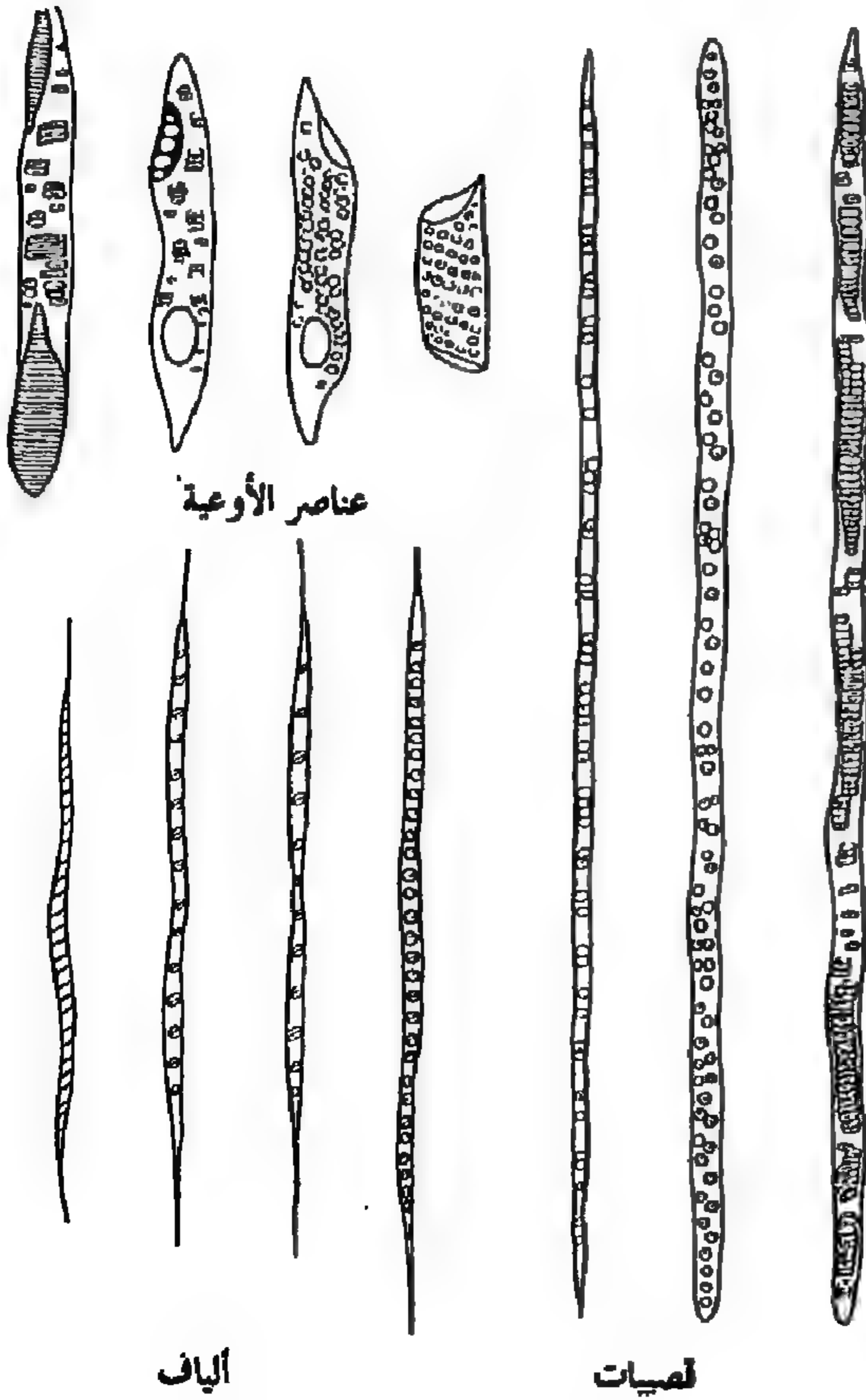
العناصر الأنبوبية Tracheary elements : عناصر الأوعية vessel elements والقصبيات tracheids تكونان العناصر الأنبوبية وهي الخلايا الأكثر صلة بانتقال الماء في النبات. خلايا كلاهما طويلة ذات جدران ثانوية مغلظة وتتميز عند موتها بالنمو الكامل والفعالية حيث أن عناصر الأوعية والقصبيات الكاملة النمو والفعالة ميتة، لا يوجد بروتوبلاست مُعَرِّق في الخلايا فهي تسمح بانتقال كفاء لكميات كبيرة نسبياً من الماء. الجدران الطرفية المثقوبة تميز العناصر الوعائية ولكنها لا تحدث في القصبيات. إلا أنه القصبيات تحتوي على الكثير من النقر المصفوفة bordered pits، وهي تركيبات تسمح بمرور الماء من قصبة لأخرى. في عناصر الأوعية الأكثر تقدماً قد تختفي الجدران الطرفية كلية وبذلك لا تترك شيئاً يعرقل مرور الماء خلال الخلية.

إذا أخذنا عدداً كبيراً من العناصر الوعائية ووضعناها طرف-على-طرف سيكون عندنا تركيب طويل يشبه الأنبوب. هذا هو بالضبط مانجده في تركيب عناصر الأوعية في النبات. التركيبات الطويلة الشبيهة بالأنبوب الناتجة عن سلسلة من عناصر الأوعية والمرتبطة ببعضها عند نهايتها تسمى وعاء أو قناة الخشب vessel or xylem duct. أوعية نسيج الخشب تكون شبكة من القنوات تتشعب في كل أجزاء النبات، تمد الماء بسهولة لكل الخلايا الحية. هذا له أهميته الأساسية للنبات ليس فقط للمحافظة على الانتفاخ المائي ولكن أيضاً لانتقال مواد أخرى التي قد يحملها الماء المتحرك من خلية لأخرى (مثلاً عناصر المعادن الضرورية).

منظومة الأوعية هي المسلك الرئيسي الذي عن طريقه يُنقل الماء في مغطاة البذور. إلا أن الأوعية لا توجد في معرات البذور وفي هذه المجموعة تكوّن القصبيات المسلك الرئيسي لانتقال الماء. القصبيات خلايا طويلة مغزلية الشكل ذات جدران طرفية حادة الميول. الجدران الطرفية للقصبيات تغطي بعضها وخلال وساطة النقر المصفوفة توفر مسلكاً متصلاً لحركة الماء. واضح، أن حركة الماء في مجموعة من القصبيات، بالمقارنة مع منظومة وعائية، أقل مباشرة بكثير وتواجه بمقاومة أكثر. إلا أن الملاحظة الشيقة هي أن معظم الأشجار الطويلة مخروطينات تخلو كلية من الأوعية.

بالرغم من أن وضع الأوعية والقصبيات، بالنسبة لمحاورها الطويلة، هو في اتجاه عمودي وأن الحركة السائدة للماء هي في هذا الاتجاه، تحدث بعض من الحركة الجانبية، الجدران الجانبية لعناصر الأوعية والقصبيات مثقوبة بواسطة نقر عديدة قد يمر الماء من خلالها. عموماً في الخلايا الملاصقة لبعضها توجد نقر مزدوجة تسمى النقر المزدوجة. وهكذا حيثما توجد النقر ملاصقة لبعضها يحدث انتقال جانبي للماء من خلية إلى أخرى. حيث أن النقر المزدوجة قد تحدث بين عنصرين وعائيين، قصبيتين، قصيبة وعنصر وعائى، قصيبة أو عنصر وعائى وخلايا برنشيمية حية، إلخ، بإمكان الماء الانتشار بسهولة خلال كل أنسجة النبات. أنواع مختلفة من عناصر الأوعية، القصبيات وألياف الخشب موضحة في شكل 1-5.

ألياف الخشب Xylem fibers : ليفة الخشب كاملة النمو خلية ميتة طويلة رفيعة



شكل 1-5 : أنواع مختلفة من عناصر الأوعية، القصبيات، وألياف الخشب موجودة في نسيج الخشب.

(After K. Esau. 1958. Plant anatomy. New York: Wiley.)

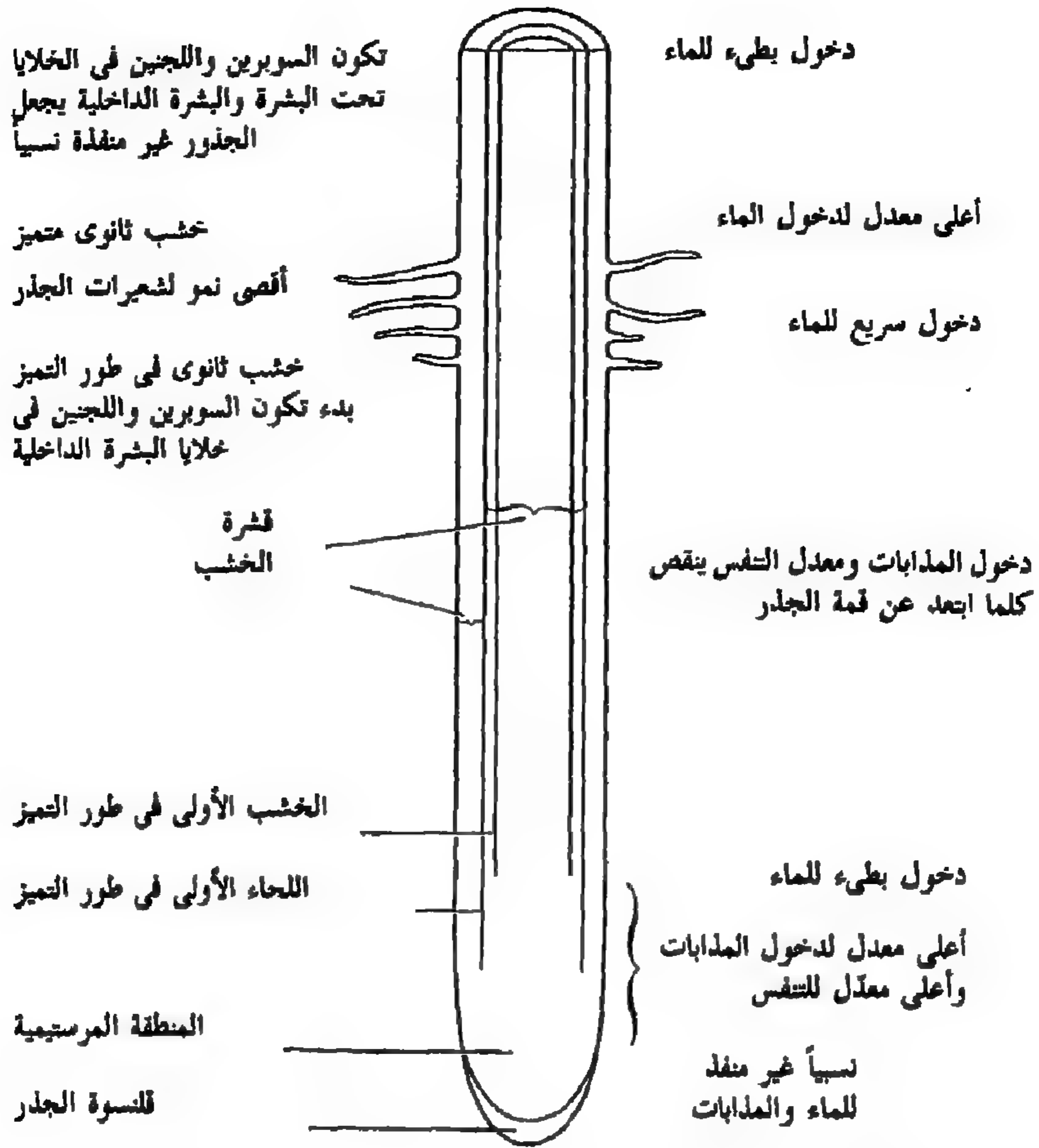
مدينة ذات جدار خلوى سميك جداً محمل باللجنين. الوظيفة الأساسية للليفة الخشب هي الدعامة ويشك في إنتقال أن أى مقدار مهم من الماء خلال هذه الخلية. على أية حال من الممكن لبعض الماء أن يمر خلال ألياف الخشب نظراً لارتباطهم ببعضهم وبالقصبليات والأوعية من خلال النقر المزدوجة.

بارنشيمة الخشب Xylem perenchyma : الخلايا البارنشيمة الحية قد توجد متداخلة في خشب الأشجار أو كمكونات لأشعة الخشب xylem rays. عموماً هذه الخلايا تسمى على التوالى بارنشيمة الخشب وبارنشيمية الأشعة. أحد المهام الواضحة لبارنشيمة الخشب هي تخزين الغذاء. بتجمع النشا مع نهاية موسم النمو ومن ثم يُستنزف عندما ينشط الكامبيوم فى موسم النمو اللاحق (15)، أيضاً يظهر أنه من الممكن أن الانتقال الجانبي للماء والمغذيات تُسهله كثيراً بارنشيمة أشعة الخشب.

لقد اقترح أن خلايا بارنشيمة الخشب الحية قد يكون لها دور حيوى بالنسبة لإنتقال الماء. فى جزء لاحق من هذا الفصل سنناقش هذا الاقتراح الشيق بتفاصيل أكثر.

امتصاص الماء Absorption of water

تحت الظروف الطبيعية، عملياً كل ما تمتصه النباتات، ذات الجذور، من ماء يحدث خلال منظومة الجذر. الجهة التى يحدث فيها أكبر امتصاص للماء فى الجذر هى منطقة شعيرات الجذر (شكل 2-5). ينتشر الماء إلى داخل الشعيرة الجذرية وبدرجة أقل إلى داخل خلايا بشرة الجذر، كنتيجة لتدرج الجهد المائى. طالما كان الجهد المائى لعصارة خلية الجذر أكبر سلباً من مثيله لمحلول التربة كمية الماء التى تدخل الخلية أكثر من التى تخرج منها. الزيادة فى تركيز المذاب لخلية ما أو خفض ضغط انتفاخها المائى ينتج عنه تكون جهد مائى أكثر سلباً فى عصارة الخلية، هذا نتيجة ازدياد امتصاص الماء. يظهر، إذاً، أن معظم الماء الممتص يتم بواسطة الميكانيكيات الأسموزية؛



شكل 2-5 : رسم تخطيطي للجذر يظهر المناطق ذات الصلة بامتصاص وانتقال الماء.

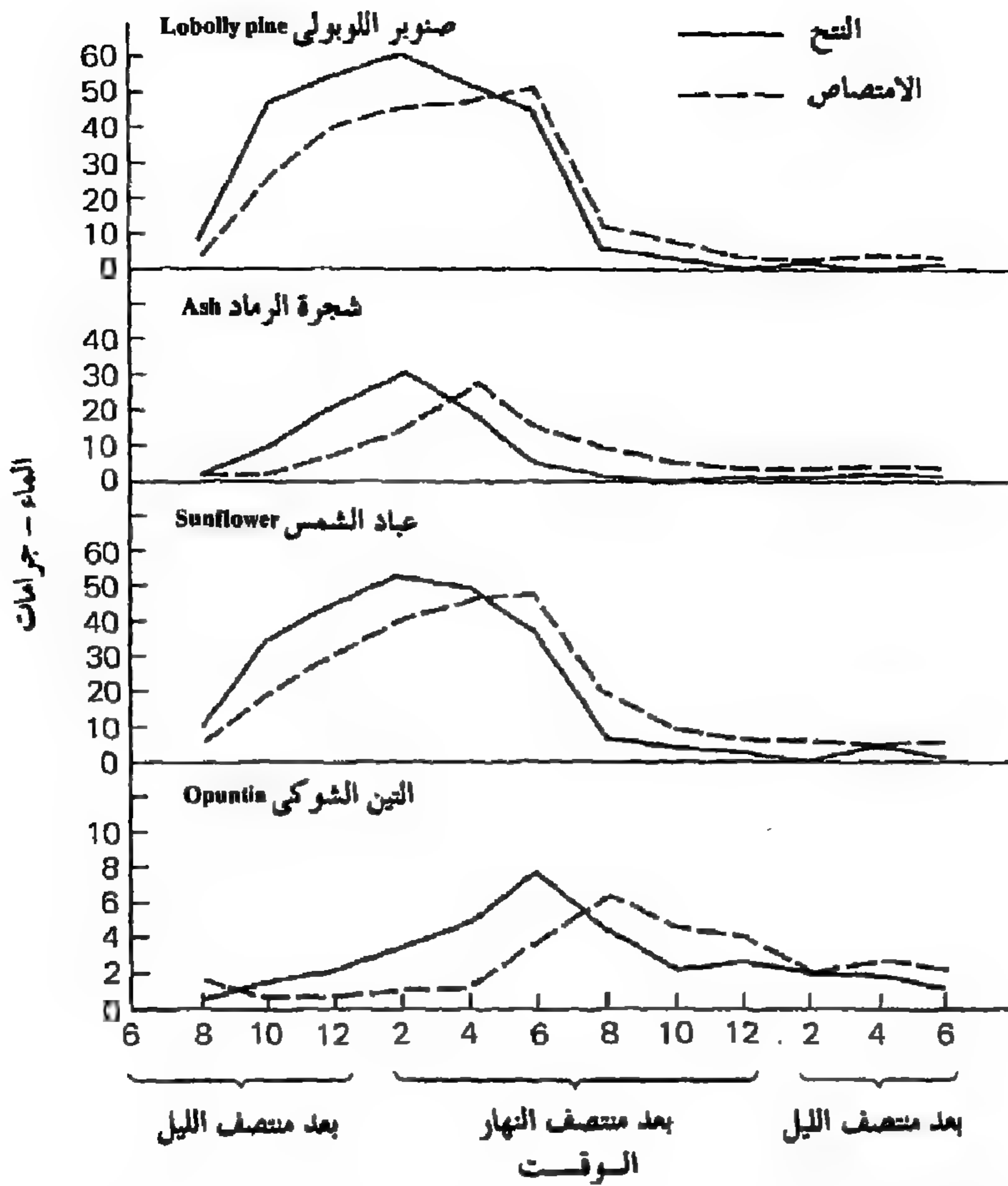
(From P.J. Kramer, 1949. Plant and soil water relationships. New York: McGraw-Hill. Used by permission).

أى أن امتصاص الماء لا محكوم *passive* أى لا يحكمه أيض النبات.

بعض البحوث يعتقد أن الامتصاص الفعّال *active* الغير الإسموزى للماء يحدث أيضاً وأن طاقة الأيض تستخدم فى هذه العملية (3،4،42).

الإمتصاص اللامحكوم *Passive absorption*

فى النباتات سريعة النتج تكون الأوعية والقسيبات فى حالة توتر سلبى *negative tension* أو ضغط مُختزل. بالرغم من أن معدّل النتج يشبه غالباً معدّل الامتصاص (شكل 3-5)، تحت ظروف متنوعة بإمكان النتج بل ويستطيع فعلاً



شكل 3-5: معدلات التح والإمتصاص (جرامات/نبات) في صنوبر اللوبولي، شجرة الرماد، عباد الشمس والتين الشوكي في يوم صيف صاف ساخن.
(After P. J.K. Kramer, 1937. Am. J. Botany 24:10.)

تجاوز الامتصاص. قوة السحب المتكونة نتيجة للتحرك السريع لأعمدة الماء تنقل إلى الجذر ويسحب الماء من التربة إلى داخل الجذر. الجهد المائي لعصارة الخلية تصبح أكثر سالبة بتعرضه لازدياد في التوتر السلبي. هذا يمكن تبيانه في المعادلة.

$$\psi_w = \psi_s + (-\psi_p) \quad \psi_m = \psi_s + (-\psi_{ض})$$

العاقبة الطبيعية للجهد المائي الأكثر سالبة هو ازدياد امتصاص الماء.

يجب أن يكون مفهوماً أن امتصاص الماء بالكيفية الموضحة هنا يحدث نتيجة لفعالية المجموع الخضرى (التح). مهمة الجذر هي كسطح للامتصاص

لا غير؛ أى أن امتصاص الماء بهذه الكيفية لامحكوم. هذا تؤيده بكل وضوح حقيقة أن المجموع الخضرى بإمكانه امتصاص الماء من خلال الجذور الميتة وفى الحقيقة بإمكانه امتصاصه بمعدل أسرع. كريمير Kramer (27) اقترح أن مقاومة الجذور الحية لامتصاص الماء قد ترجع إلى الخلايا الحية للجذر.

الامتصاص الفعّال Active absorption

بالرغم من أن الميكانيكيات الفعّالة لادخل لها بأى مقدار ماء ممتص ذو أهمية فهى تحظى باهتمام أكاديمى بالغ من قبل فسيولوجى النبات. عندما نتحدث عن الإمتصاص الفعّال للماء نعى أن الماء يُمتص من خلال إنفاق للطاقة الأيضية. الإمتصاص الفعّال يحدث كنتيجة لفعاليات فى الجذور ولادخل لها بالمجموع الخضرى. عموماً يعتقد أن الامتصاص الفعّال للماء قد يحدث بأحد طريقتين – كنتيجة للإمتصاص الفعّال وتجمع الملح أو من خلال ميكانيكيات غير أسموزية.

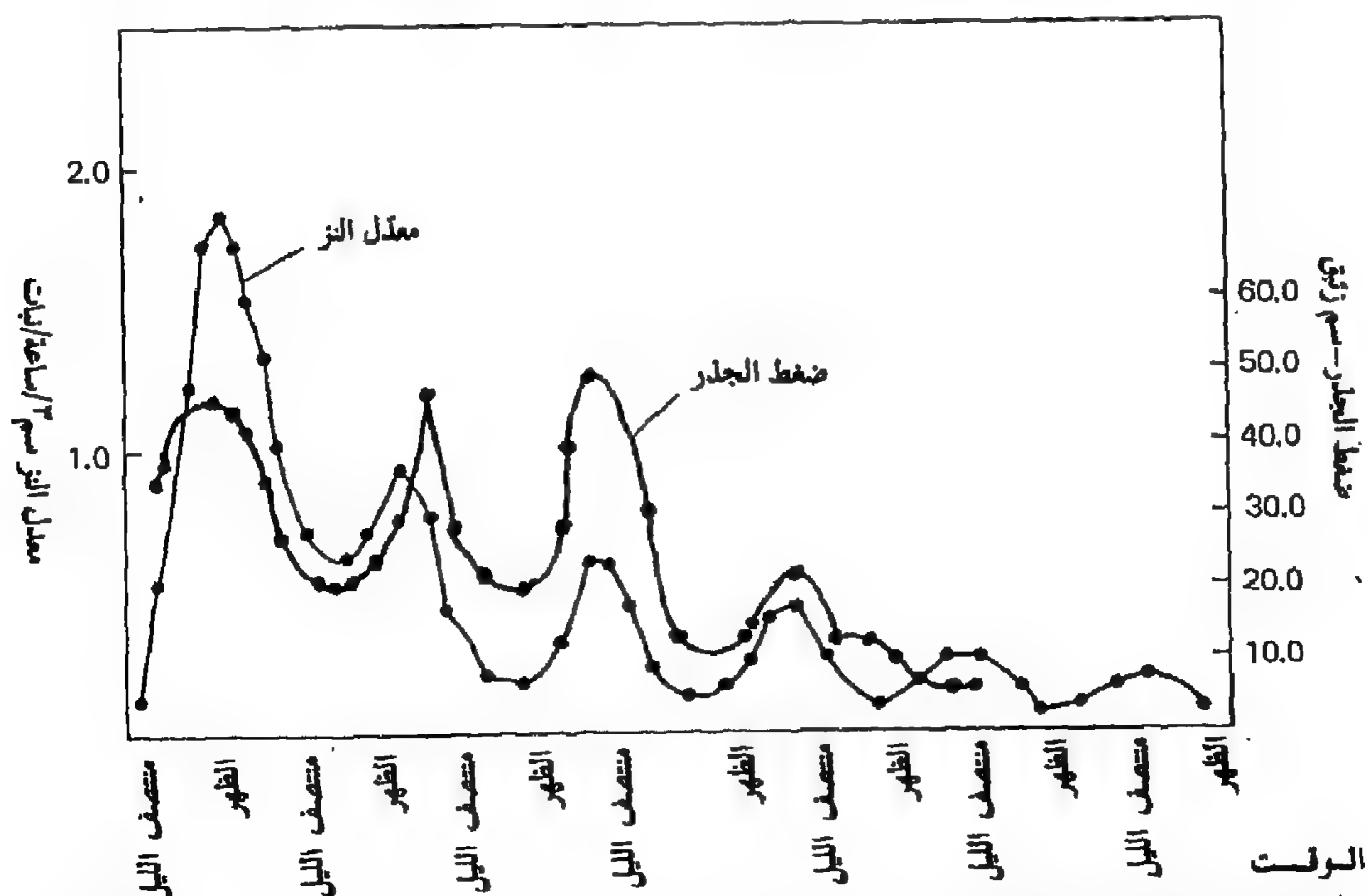
الامتصاص الفعّال من خلال الميكانيكيات الأسموزية Active absorption through osmotic mechanisms:

فى الحقيقة، امتصاص الماء بواسطة الوسائل الأسموزية لا يتطلب إنفاق للطاقة. يعتقد أن الماء يتحرك من التربة إلى داخل الجذر عبر تدرج ذو جهد مائى سالب متزايد. أى أن الماء يتحرك خلال بشرة الجذر والقشرة ومن ثم إلى داخل قنوات الخشب نظراً لتركيزات المذاب المتزايدة أثناء مروره من خارج إلى داخل خلايا الجذر.

ربما نسأل، لماذا المحتويات الملحية فى داخل الخلايا أعلى مما هى عليه خارج خلايا الجذر؟ امتصاص وتجمع الملح بواسطة خلايا الجذر يتطلب طاقة أيضاً (انظر الفصل 14). نظرية كرافتس وبروير Crafts and Broyer (10) تقترح وجود نقص فى تدرج O_2 وزيادة فى تدرج CO_2 من القشرة إلى العمود الوعائى. الفعّالية الأيضية ستكون عند أدنى مستوى، عندئذ، فى الخلايا الداخلية فى المناطق الملاصقة لقنوات الخشب. حيث أن الطاقة لازمة لتجمع وإمساك الملح

ضد تركيز متدرج، خلايا العمود الوعائي، على النقيض من خلايا القشرة تفضل فقدان الملح، حيث أن رجوع الانتشار خلال شريط كاسبارين Casparian strip مستحيل، هناك فقدان في اتجاه واحد للملح إلى داخل تجويفات lumina أوعية الخشب. الماء أيضاً يتبع هذا المسلك ذو الاتجاه الواحد منتشراً في محلول التربة ذو الجهد الأسموزي الأقل سالبية إلى عصارة قنوات الخشب ذات الجهد الإسموزي الأكثر سالبية.

الضغط الجذري المتكون نتيجة لتجمع الملح في قنوات الخشب يظهر أنه واقع تحت تأثير عوامل متنوعة والتي تؤثر أيضاً في التنفس. كوزلوفسكى Kozłowski (22) عددها كمحتويات الأكسجين، المخدرات، الأكسينات auxins ومعوّقات التنفس. من الشيق أن نلاحظ أن العديد من البحوث (19، 20، 34) لاحظوا تموجات يومية تلقائية في النز exudation المسبب بواسطة الضغط الجذري. مثال لطبيعة نز الضغط الجذري المنتظم موضح في شكل 4-5. لاحظ في شكل 4-5 التطابق المتقارب بين تكرار حدوث الضغط الجذري ومعدل النز.



شكل 4-5 : تموجات تلقائية يومية في معدل النز وفي ضغط الجذر لنبات عباد الشمس تُزرع مجموعته الخضرى decapitated. (After Y. Vaadia. 1960, Physiol. Plant. 13:701.)

أظهرت نباتات طماطم منزوعة المجموع الخضري ومغمورة في محاليل ملحية مختلفة التركيز معدلات نز مختلفة (2) ؛ معدلات نز منخفضة نتجت عند غمر الجذور في محاليل منخفضة التركيز. فأديا Vaadia (44) اقترحت أن اختلافات موجات معدلات النز سببها تكرار حدوث periodicity نقل الملح إلى داخل الخشب. واضح أن هذا يسبب تكرار الحدث بالنسبة لقيمة الجهد الأسموزي لقنوات الخشب والذي له تأثير على تغيير معدل إمتصاص الماء طبقاً لتدرجات الجهد الأسموزي المتغيرة.

نود أن نؤكد مرة أخرى أن امتصاص الماء بهذه الكيفية لا يتطلب إنفاق مباشر للطاقة. الطاقة تستخدم في إمتصاص وتجمع الأملاح. على أية حال الجهد الأسموزي هو القوة المحركة وهذه عملية لا محكومة.

الإمتصاص اللاأسموزي للماء Nonosmotic absorption of water : مانع به بحركة الماء اللاأسموزية هي أن الماء يتحرك ضدّ التركيز المتدرج بمعدل سريع (27). المفروض أن هذا يتطلب إنفاق لطاقة أيضا. بالرغم من أن العديد من البحوث القادرين درسوا إمكانية امتصاص الماء لاأسموزياً لم يتمكن أحدهم من أن يبرهن بدون منازع على أن طاقة الأيض ذات صلة مباشرة بامتصاص الماء.

العوامل المؤثرة في إمتصاص الماء Factors affecting the absorption of water

هناك العديد من العوامل التي تؤثر في امتصاص الجذور للماء. أكثرها أهمية هي عوامل التربة مثل درجة الحرارة، الجهد الأسموزي لمحلول التربة، التهوية وتوفر الماء في التربة. بالرغم من أن الظروف الجوية قد تؤثر في الامتصاص؛ عموماً ظروف التربة هي العوامل المُحددة لإمتصاص الجذور للماء.

درجة حرارة التربة Temperature of the soil : درجة حرارة التربة لها تأثير بين على معدل إمتصاص الماء. منذ أكثر من 200 سنة أصبح معروفاً أن درجات حرارة التربة المنخفضة تُنقص امتصاص الماء ولكن سبب ذلك لم يعرف إلا

خلال السنوات الحديثة نسبياً. يظهر أن التأثير المعوّق لدرجات الحرارة المنخفضة على إمتصاص الماء يتجلى في أشكال متنوعة أولاً وقبل كل شيء، الماء أكثر لزوجة عند درجات الحرارة المنخفضة، عامل ينقص حركته. البرتوبلازم أقل نفاذية عند درجات الحرارة المنخفضة (38) ونمو الجذر معرّقل. مجموع تأثيرات هذه العوامل يسبب نقص في إمتصاص الماء عند درجات الحرارة المنخفضة.

بإمكان المرء أن يوضح التأثير المعوّق لدرجات الحرارة المنخفضة على امتصاص الماء بسهولة تامة في البيت الزجاجي. إذا وضعت طبقة من الجليد المجروش على سطح تربة بها نبات كوليس coleus مزدهر وكانت ظروف النتج جيدة فإن النبات سيدبل بالكامل خلال بضع ساعات. إذا نُحى الجليد يستعيد النبات انتفاخه المائي في وقت قصير.

تركيز محلول التربة Concentration of the soil solution : حيث أن، كما نقاشنا أصلاً، الماء يُمتص بسبب وجود تدرج في الجهد المائي بين محلول التربة وعصارة الخلية للخلايا الداخلية، من السهل أن نفهم أهمية عامل تركيز ملح محلول التربة في امتصاص الماء. حقاً إذا كان الجهد الأسموزي لمحلول التربة أكثر سالبية من مثيله لعصارة الخلية لخلايا الجذر، يُسحب الماء إلى خارج النبات بدلاً من أن يمتص.

بعض النباتات (النباتات الملحية halophytes) لها قدرة تحمل أكثر من غيرها بالنسبة للتركيزات الملحية العالية في محلول التربة. الملاحظة القيمة هي أن سالبية الجهد المائي لعصارة خلية هذه النباتات هي أكثر بكثير مما هي عليه في نباتات أخرى.

تهوية التربة Aeration of the soil : إذا شُبع حقل تبغ بمطر غزير ثم عُرض بعد ذلك لشمس ساطعة تُظهر أوراق نباتات التبغ، في كثير من الأحيان ذبولاً حاداً في وقت قصير (25). وهذا عادة يسميه مزارعوا التبغ الإرتخاء flopping وحدته

تصل منتهاها تحت ظروف الصرف غير الملاءمة. إرتخاء أو ذبول أوراق التبغ سببه عرقلة امتصاص الماء نتيجة لإحلال الماء محل هواء التربة أو هذا ينقص كثيراً تهوئة التربة. عند حدوث النتح، في الشمس الساطعة، بمعدل سريع الفقدان السريع للماء وعرقلة امتصاص الماء ينتج عنهما عجز مائي في النبات.

هناك عدة أسباب للتأثير المعرقل لرداءة التهوئة على امتصاص الماء. نقص الأكسجين يعرقل، بكل تأكيد، نمو وأيض الجذر. بالرغم من أنه تحت ظروف رداءة التهوئة ذات الفترات الطويلة نمو الجذر له تأثيره القيم على امتصاص الماء، التأثيرات الوقتية غير ذات قيمة. إلا أن إنخفاض أيض الجذر وبناءاً عليه مقدرة على امتصاص وتجميع الملح له تأثير ضار على المقدرة الإمتصاصية للجذر. التأثير الضار المباشر لنقص الأكسجين على امتصاص الماء محتمل أيضاً بالرغم من أن هذا، حسب علم المؤلف، لم تتم برهنته بعد.

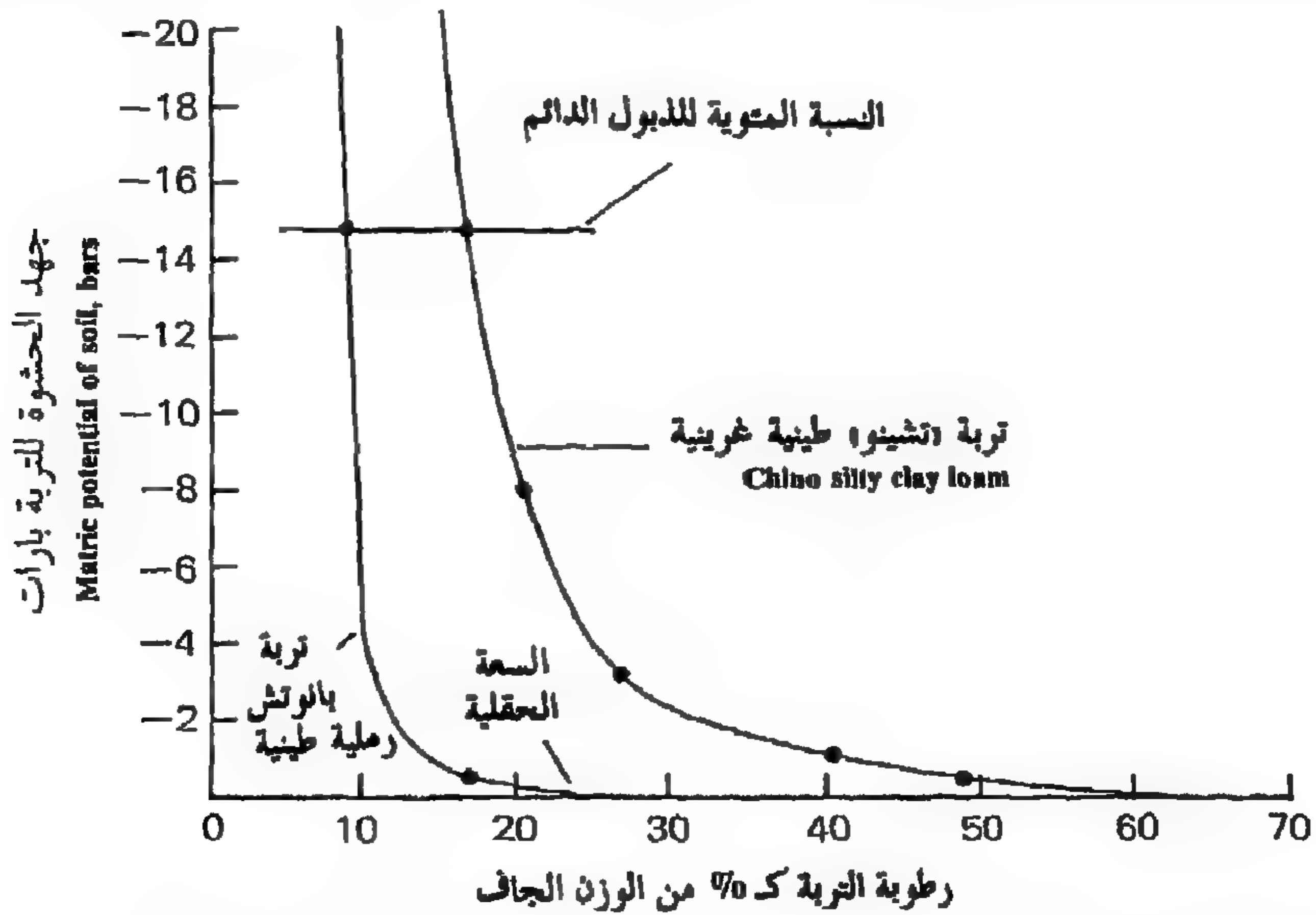
تجمع ال CO_2 في التربة له كما يظهر تأثير معرقل على إمتصاص الماء أكبر من نقص الأكسجين. يظهر أن الزيادة في CO_2 تزيد من لزوجة البروتوبلازم وتنقص النفاذية (16، 23)، كلاهما يُعرقل إمتصاص الماء. كريمر وجاكسون Kramer and Jakson (25) لاحظا أن ذبول نباتات عباد الشمس والطماطم عند إحلال ال CO_2 محل هواء التربة أسرع مما لو حلّ النيتروجين محل هواء التربة. بالرغم من أن تركيز ال CO_2 في التربة له تأثير قاض على إمتصاص الماء، يجب أن لا نؤكد هذا بكل حزم. تجمع التركيزات السامة من ال CO_2 في هواء التربة تحت الظروف الحقلية غير محتمل (27).

توفر الماء في التربة Availability of soil water : ليس كل ماتحتويه التربة من ماء متوفر للنبات. باستنزاف ماء المنطقة الملاصقة للمجموع الجذري تزداد صعوبة امتصاص النبات للماء. في نهاية الأمر، العوامل الفيزيائية التي تحفظ الماء في التربة تصير أقوى من العوامل الفيزيائية ذات الصلة بإمتصاص النبات للماء.

لكي نتمكن من مناقشة علاقة النبات بماء التربة يجب علينا أن نتعود

المصطلحات؛ السعة الحقلية field capacity النسبة المئوية للذبول الدائم (ن د د)
 permanent wilting percentage (pwp) والعجز الكلى لרטوبة التربة (ع ك ر ت)
 total soil moisture stress (tsms). كريمر Kramer (27) عرف السعة الحقلية
 كمحتويات التربة المائية بعد ريها بالكامل وصرف الماء حتى توقف الحركة
 الشعرية للماء. النسبة المئوية للذبول الدائم هي النسبة المئوية لماء التربة المتبقى
 عندما تظهر أوراق النبات النامي في التربة أول أعراض الذبول الدائم. أي أن
 الأوراق لا تستعيد انتفاخها المائي عند وضعها في جو متشبع. وادلي وايسرز
 Wadleigh and Ayers (45) أدخلوا اصطلاح العجز الكلى لרטوبة التربة وعرفوا
 (ع ك ر ت) كمجموع الجهد الأسموزي لمحلول وרטوبة التربة. نعى برطوبة
 التربة قوتى الجذب، التجمع السطحي والمائية الساكنة hydrostatic اللتان
 تحفظان الماء في التربة. السعة الحقلية و (ن د د) لتربة طينية وأخرى رملية طينية
 loam مبين فى شكل 5-5.

أثبتت البحوث التى أجريت فى أوائل القرن العشرين اختلاف السعة الحقلية



شكل 5-5: جهد الحشوة لتربة طينية وأخرى رملية طينية بالمقارنة مع المحتويات المائية.

(Data for Panoche loam from C.H. Wadleigh et al. 1946. U.S. Dept. Agr. Tech. Bull. 925; data for Chino loam from L. A. Richards and L.R., Weaver. 1944. J. Agr. Res. 69:215.)

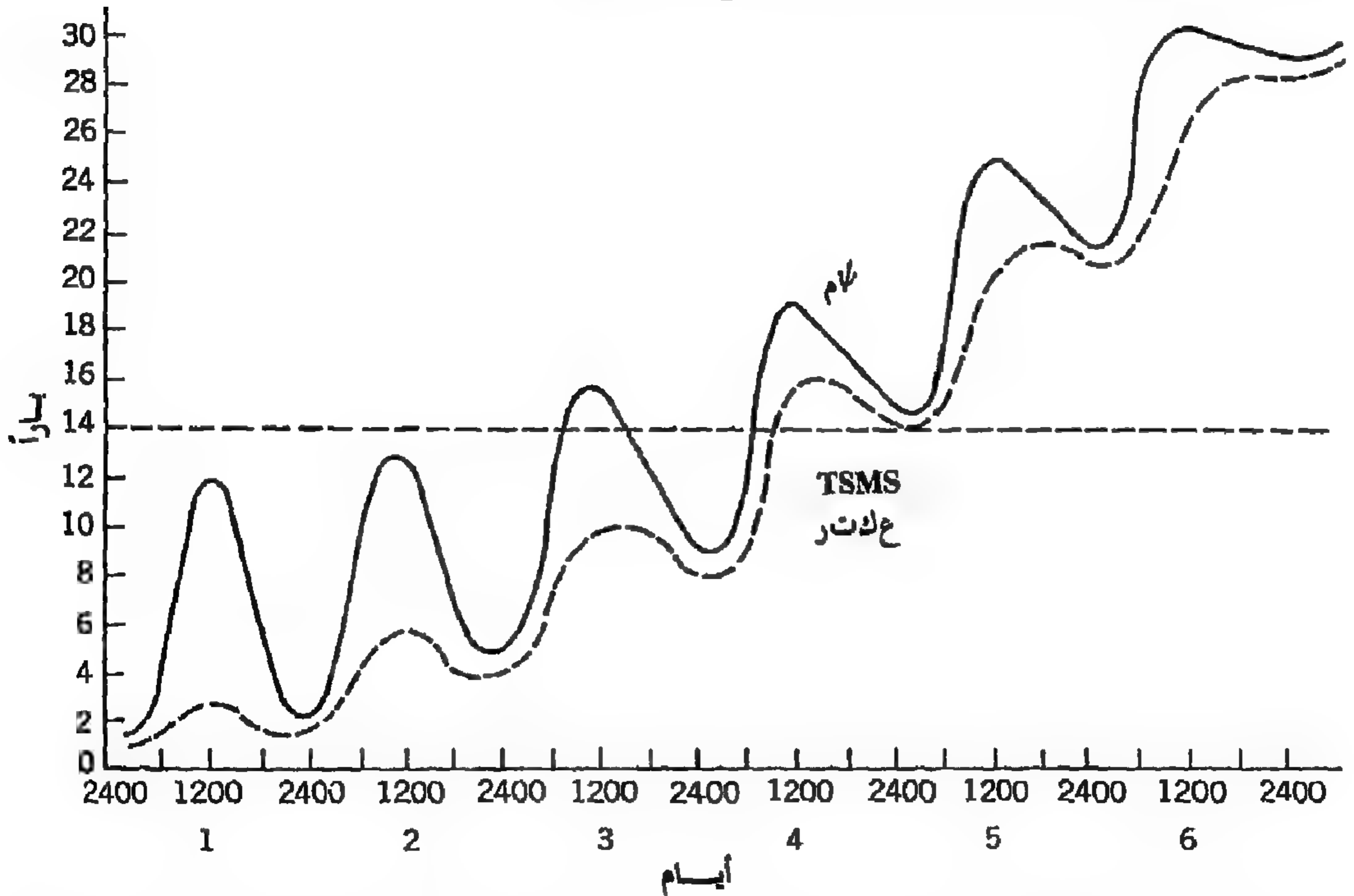
و(ن د د) باختلاف نوع التربة المفحوصة. بمقارنة تربتين مختلفتين تماماً نجد على سبيل المثال أن الطين لها سعة حقلية و(ن د د) أكبر بكثير من الرمل. إلا أن السعة الحقلية و(ن د د) يمكن اعتبارهما ثوابت لרטوبة التربة لأي نوع محدد من التربة. هذا بدون شك صحيح بالنسبة للسعة الحقلية ولكنه موضع تساؤل بالنسبة لـ(ن د د). يظهر أن الـ(ن د د) لتربة ما تختلف باختلاف نوع النبات المستخدم. إسليتير Slatyer (36) بين أن الـ(ن د د) لتربة ما من الأنسب إيجادها بالعوامل الأسموزية للنبات بدلاً من عوامل التربة. أوراق المناطق المعتدلة لها جهد أسموزي في حدود 20 باراً بينما الجهد المائي لأوراق بعض النباتات الملحية قد يتجاوز 200 باراً (22) وهذا الفرق الكبير في الجهد الأسموزي دالة على الفروقات بين قدرات النباتات المختلفة على «سحب» الماء من التربة. بتعبير آخر الـ(ن د د) لتربة ما تعتمد على قدرة النبات على «سحب» الماء من التربة وليس كما كان يعتقد، ثابت لרטوبة التربة.

دعنا نفحص تطور التغيرات التي تحدث في كل من النبات والتربة خلال تحرك التربة نحو (ن د د). تسلسل الحوادث أوجزه اسليتير Slatyer (36) وموضح تخطيطاً في شكل 5-6.

خلال النهار، باستنزاف ماء التربة في المنطقة الملاصقة لسطح الجذر يزداد الـ(ع ك رت). هذا ينقص خلال الليل (انتعاش ليلي) بانتقال الماء من كتلة التربة المتبقية إلى سطح الجذر. الجهد الأسموزي للنبات يتبع نفس النظام؛ أي أنه أكثر سالبية خلال النهار وأقل سالبية خلال الليل. إلا أن الجهد المائي للنبات يبقى دائماً أكثر سالبية من الـ(ع ك رت). هذا ضروري إذا كان الماء سيسحب إلى داخل النبات بدلاً من أن يسحب إلى خارجه. مع جفاف التربة يوماً بعد يوم، الـ(ع ك رت) والجهد الأسموزي للنبات يصيران بالتدرج أكثر سالبية باستمرار هذا الجفاف يزداد عمق التدرج من التربة إلى النبات وينقص الانتعاش الليلي لكل من (ع ك رت) والجهد المائي للنبات.

كما قد يفهم، الزيادة خلال النهار (أكثر سالبية) في الجهد المائي المصحوب بنقص متدرج في الانتعاش الليلي يقود إلى فقدان ظاهر متزايد

لانتفاخ الأوراق المائي. في النهاية نصل إلى نقطة تتساوى فيها قيمة الـ (ع كرت) مع الجهد الأسموزي لأوراق النبات (سنفترض أن هذا يساوي 14 باراً). استعادة الانتفاخ المائي عند هذه النقطة مستحيل نظراً لأن تعادل الجهد المائي - (ع كرت) المتكون بالليل يحدث عند جهد مائي لا يسمح بأي ضغط ناتج عن الانتفاخ المائي. إلـ (ن د د) يحدث عند هذه النقطة. إذاً بإمكاننا إعادة تعريف (ن د د) بالماء الموجود في التربة عند تعادل الجهد المائي للنبات مع (ع كرت) وعندما يكون ضغط الانتفاخ المائي لأوراق النبات يساوي صفراً (36,37). بالرغم من تعسر حصول النبات على الماء عندما تزداد مستويات الماء عن السعة الحقلية وعندما تقل هذه المستويات عن الـ (ن د د) قد يتم امتصاص بعض الماء تحت هذه الظروف (37,36,35,21). إلا أن نمو النبات يتوقف بالضرورة عند مستوى الـ (ن د د) ويموت النبات نتيجة للجفاف إذا لم يُضف الماء للتربة (الذي ينقص «ع كرت»).



شكل 6-5 : رسم تخطيطي للتغيرات اليومية في الجهد الأسموزي للنبات (الخط المتصل) و «ع كرت» (الخط المتقطع) خلال جفاف التربة ابتداءً من السعة الحقلية.

After R.O. Slatyer 1957. Botan. Rev. 23:585.)

مميزات المجموع الجذري المؤثرة في امتصاص الماء Characteristics of the root system affecting water absorption:

حيث أن المجموعات الجذرية للنباتات المختلفة تختلف أحياناً بدرجات كبيرة في الشكل ومدى اختراقها للتربة لا يوجد شك في اختلاف قدراتها لامتصاص الماء أيضاً. بعض المجموعات الجذرية تخترق التربة بعمق بينما تكون جذور أخرى شبكة كثيفة من التفرعات الجذرية ضحلة الاختراق لكنها تغطي مساحة واسعة من التربة عند أعماق قريبة. ذكرنا أصلاً أن منطقة الشعيرات الجذرية هي منطقة الجذر التي تمتص معظم الماء. بعبارة أخرى هذه المنطقة هي منطقة النفاذية القصوى. إلا أن الشعيرات الجذرية تركيبات رقيقة جداً وعموماً لا تعيش إلا لفترات قصيرة فقط. الشعيرات الجذرية طويلة العمر، بالرغم من قلتها نسبياً، لوحظ وجودها على بعض أصناف من النباتات (9). إلا أن جذران هذه الشعيرات الجذرية تصبح مغلظة ومحملة إلى حد ما باللجنين والسوبرين مما يعرقل كثيراً مقدرتهم على إمتصاص الماء.

لكل مجموع جذري نام عدد كبير من نهايات الجذور يتم خلالها إمتصاص الماء. نهايات الجذور تمثل مناطق النمو في الجذر. في أنسجة الجذر المسنة يبدأ التغلظ الثانوي بعد مسافة قصيرة من نهاية الجذر وتكون طبقة بيريدرم periderm ذات خلايا متشعبة بالسوبرين. هذه الطبقة تعيق كثيراً نفاذية الجذر. واضح أن معظم المجموع الجذري للنبات لا يمتص الماء بكفاءة عالية.

بالرغم من أن معظم الامتصاص الكفوء للماء يحدث عند نهايات الجذور الغير محملة بالسوبرين، تحت ظروف معينة مقادير قيمة من الماء قد تمتص من خلال مناطق الجذر المحملة بالسوبرين (26). لاحظ الكثير من البحاث (26) أن نسبة مئوية صغيرة فقط من المجموع الجذري لبعض الأشجار غير محملة بالسوبرين بحيث يكون امتصاص الجذور المحملة بالسوبرين ضروري لمدّ الشجرة بما تحتاجه من ماء. أدومس Addoms (1) لاحظت أن جذور الحور الأصفر *Liriodendron Tulipifera* L. والصمغ الحلو *Liquidambar Styraciflua* L. وصنوبر الورقة القصيرة *Pinus echinata mill* المحملة بالسوبرين قادرة على امتصاص محلول صبغى. أشارت إلى أن هناك ثلاث موانى في الجذور المحملة

بالسوبرين يدخل منها الماء (1) العديسات lenticels (2) التمزقات breaks حول الجذور الفرعية و (3) الجروح. إذاً من الممكن جداً أن قدرة الجذور المحملة بالسوبرين على امتصاص الماء راجعة إلى مدى مايسمح به تركيبها التشريحي من تكوين لموانى الدخول هذه.

امتصاص أجزاء النبات الهوائية للماء Absorption of water by aerial parts of the plant :

معظم أن لم يكن كل أجزاء النبات الهوائية تمتص الماء كسائل أو كبخار بمقادير صغيرة. طبقاً لما ذكره جيسنر Gessner (18) مدى هذا الامتصاص يعتمد على الجهد المائي لخلايا الورقة وعلى نفاذية طبقة الكيوتين. على سبيل المثال وجد روبرتس وجماعته Roberts et al (32) تجزأ طبقة كيوتين أوراق تفاح Macintosh على شكل صفائح موازية للجدران الخارجية للبشرة. وجدوا أيضاً طبقات متوازية من مواد بكتينية ذات قدرة امتصاصية جيدة متداخلة مع طبقات الكيوتين المتوازية. هذه المواد لم تكن موجودة فقط مع طبقة كيوتين سطح الورقة بل ممتدة في اتجاه عمودى إلى تفرعات العروق في داخل الورقة. هكذا فهي تكون ممراً يربط بين السطح والنسيج الوعائى واضح أن نفاذية طبقة كيوتين ورقة ماكينتوش جيدة للغاية.

بعض البحوث يعتقد أن ما تمتصه الأوراق من ماء يُنقل خلال النبات في اتجاه «سالب» وينتشر فعلاً خلال الجذور إلى داخل التربة. أوضحت دراسات بريزيل وجماعته Breazeale et al (5,6,7) وبريزيل وماكجورج Breazeale and McGeorge (8) أن نباتى الطماطم والذرة قادران على نقل الماء الذى تمتصه الأوراق إلى التربة. هذا، بطبيعة الحال، يحدث على إمتداد تدرجات كمونات مائية محابية لانتقال الماء فى هذا الاتجاه.

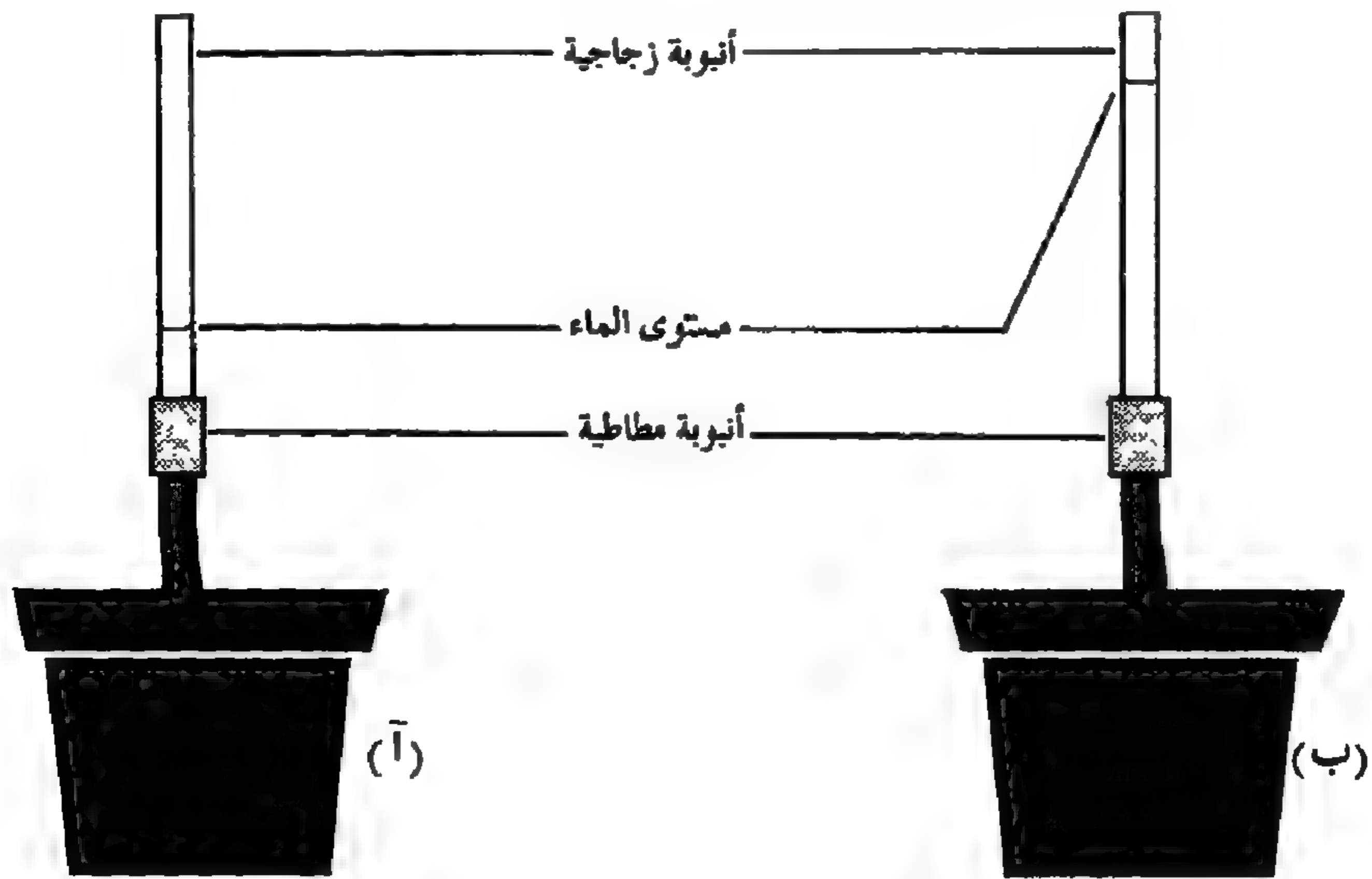
الميكانيكات ذات الصلة بانتقال الماء Mechanisms involved in the translocation of water :

فى الصفحات السابقة، ناقشنا كيفية امتصاص ونتح النبات للماء. المسافات

التي تفصل بين أعضاء الامتصاص و أعضاء النتح هي في كثير من الأحيان مسافات طويلة. الانتقال الرأسى للماء من الجذور للأوراق عبر مسافات تزيد عن 200 قدم شائع الحدوث نسبياً في بعض الغابات الواسعة. إرتفاع بعض الأشجار الطويلة (أشجار الخشب الأحمر مثلاً) يصل حقاً إلى 400 قدم. فى الصفحات التالية سنناقش النظريات المختلفة التي تحاول شرح الكيفية التي يستطيع الماء بموجبها أن يصل إلى مثل هذه الارتفاعات فى النباتات.

الضغط الجذرى Root pressure

الضغط الجذرى يمكن مشاهدته فى جذع شجرة أو نبات عشبي بعد نزع المجموع الخضرى مباشرة عصارة الخشب الواقعة تحت ضغط يمكن مشاهدتها تنز من نهاية القطع عند الجذع. إذا نحي المجموع الخضرى لنبات طماطم متشبع بالماء ووصل الجذع بأنبوبة مطاط تحمل أنبوبة زجاجية حاوية لقليل من الماء، لأمكن مشاهدة هذا الضغط شكل 5-7 يوضح أنه فى مثل هذه التجربة يُدفع الماء فعلاً إلى أعلى فى الأنبوبة الزجاجية.



شكل 5-7 : طريقة لتوضيح الضغط الجذرى (آ) نبات طماطم بعد تنحية المجموع الخضرى مباشرة (ب) نبات طماطم بعد فترة زمنية من تنحية المجموع الخضرى. لاحظ ارتفاع الماء فى الأنبوبة الزجاجية.

استوكنج Stocking (39) عرف الضغط الجذري بأنه ضغط يتكون في عناصر الخشب الوعائية كنتيجة للتفاعلات الأيضية للجذور. بناء عليه الضغط الجذري يشار إليه كعملية نشطة active process. إلا أنه يجب أن يفهم بوضوح أن انتقال الماء في الساق كنتيجة للضغط الجذري راجع إلى الميكانيكيات الإسموزية (لامحكومة passive) المتكونة نتيجة لامتناس الجذور النشط للملح (انظر صفحة 120. باستطاعتنا أن نشير إلى الضغط الجذري كعملية نشطة بمعنى أن الجذور الحية ضرورية لحدوثه.

حاول بعض البحات توضيح ارتفاع الماء في النبات على أساس أن هذا يحدث بصفة رئيسية كنتيجة للضغط الجذري. هناك عدّة أسباب تدل على أن هذا ليس محتملاً. أولاً وقبل كل شيء مقدار الضغط المتكون صغيراً جداً بحيث لا يكفي لدفع الماء إلى الارتفاعات التي تصل إليها معظم الأشجار. بالرغم من أنه لوحظت قيم تزيد عن 6 ضغط جوى (47)، الضغوط الجذرية التي تزيد عن 2 ضغط جوى نادرة الوجود. حقاً، الضغط الجذري منعدم في المخروطيات والتي هي من بين أطول الأشجار. بالإضافة معظم التقديرات لقدرات الضغط الجذري على دفع الماء إلى ارتفاعات عالية لا تأخذ في الاعتبار الاحتكاكات التي تصاحب مرور الماء خلال قنوات الخشب. سبب آخر يدل على أن الضغط الجذري من المحتمل أن لا يكون سبباً جوهرياً في ارتفاع الماء في النباتات هو أن معدلات النز عادة أبطأ بكثير من معدلات النتح. أخيراً، عصارة الخشب تحت الظروف العادية هي عموماً واقعة تحت شدّ بدلاً من وقوعها تحت ضغط. وهذه الملاحظة تؤيد من يجادل بأن الضغط الجذري ليس عاملاً مهماً في انتقال الماء. إلا أنه يجب علينا أن نذكر هنا أنه تحت الظروف الغير ملائمة للنتح الضغط الجذري قد يكون عاملاً مهماً في انتقال الماء. مثال جيد لذلك يتمثل في الإدماع guttation وهي ظاهرة سببها الضغط الجذري وتكثر مشاهدتها تحت الظروف الغير ملائمة للنتح.

النظريات الحيوية Vital theories

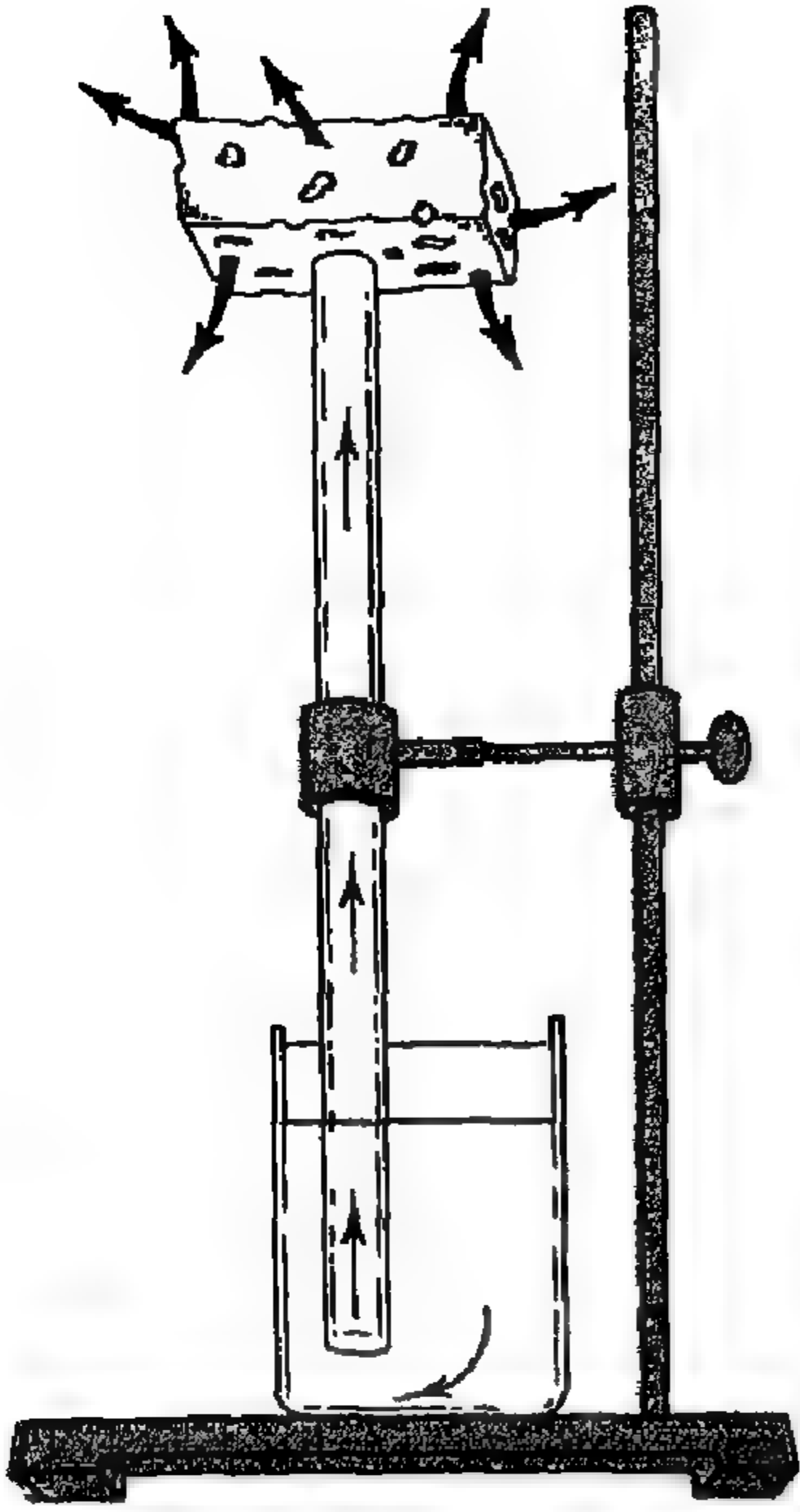
الكثير من البحات الأوائل اعتقدوا أن صعود الماء في النباتات يقع تحت

تحكم «فعاليات حيوية» في الساق. هذا الاعتقاد من المحتمل أن يكون قد نشأ من حقيقة وجود الخلايا الحية في نسيج الخشب (بارنشيمة الخشب وخلايا أشعة الخشب). إلا أن تجارب استراسبيرجر Strasburger (40،41) وآخرون كثيرون تركت لدى علماء النبات الجدد شكوكاً قوية حول صحة النظريات الحيوية لنقل الماء. على سبيل المثال وضّح إستراسبيرجر أن السيقان التي قتلت خلاياها بامتصاص السموم مازالت قادرة على إمتصاص الماء. أنصار النظرية الحيوية أشاروا إلى أن الأوراق على السيقان التي قتلت سرعان ما جفت وماتت مؤيدين بذلك أطروحتهم بأن الخلايا الحية في الساق ضرورية لانتقال الماء. إلا أن منتقدي النظرية الحيوية يدعون أنه حيث أن الأوراق تبقى منتفخة بالماء على الأقل لمدة أيام قليلة فإن سبب ذبول الأوراق من المحتمل أن يكون راجعاً إلى أسباب ثانوية مثل إنسداد الأوعية (11،12،30).

يظهر أنه من المحتمل جداً أن يكون للخلايا الحية للساق دور بسيط في انتقال الماء. إلا أن هذا لم تتم برهنته بما لا يدعو مجالاً للشك بعد ومازال موضوع سؤال صغير لكنه مهم لم تتم الإجابة عنه، سؤال يتعلق بالعلاقات المائية للنبات.

نظرية التماسك - الشد Cohesion-tension theory

تصور، إذا شئت، أنبوبة زجاجية طويلة مجوفة إحدى نهايتيها مغمورة في كأس به ماء. الأنبوبة مملوءة بالماء لكي لا يكون هناك انقطاع بين الماء في الأنبوبة والماء في الكأس. إذا وضعت أسفنجة منقوعة جيداً في الماء عند النهاية الأخرى للأنبوبة بحيث يتصل الماء في الأنبوبة بالماء في الأسفنجة يمكن سحب عمود من الماء غير منقطع من الكأس. هذا يمكن الاسراع به باستعمال مروحة لتحريك الهواء الجاف حول الاسفنجة وبتزديادة درجة حرارة المنطقة الملاصقة للأسفنجة باستعمال مصباح حراري. المعدّل الذي يتحرك به الماء في الأنبوب يتناسب مباشرة مع معدّل فقدانه من الأسفنجة. الماء المتبخّر من الاسفنجة يتم تعويضه من ماء الأنبوبة والذي يتم تعويضه بدوره من الكأس شكل



شكل 5-8: منظومة فيزيائية لشرح نظرية التماسك-الشد cohesion-tension. الماء المتبخر من الأسفنجة يعوض بماء الأنبوبة الزجاجية والذي يتم تعويضه بدوره من الكأس.

(5-8). كيف يمكن سحب عمود من الماء في أنبوبة إلى أعلى بدون تقطع العمود؟ لماذا لا ينفصل عمود الماء عن جدران الأنبوبة الزجاجية عندما يكون مشدوداً (أى مسحوباً)؟. في الفصل الرابع عرفنا خواص الماء التماسكية cohesive واللاصقة adhesive. كلا الخاصيتين موضحتان في العملية المبينة في شكل 5-8. جزيئات الماء تماسك ببعضها وفي نفس الوقت تلتصق بالجدار الزجاجي للأنبوبة وبناء عليه لا يحدث تقطع في عمود الماء حتى تضعف قوته الرابطة اللاصقة نتيجة لسحب الجاذبية للعمود.

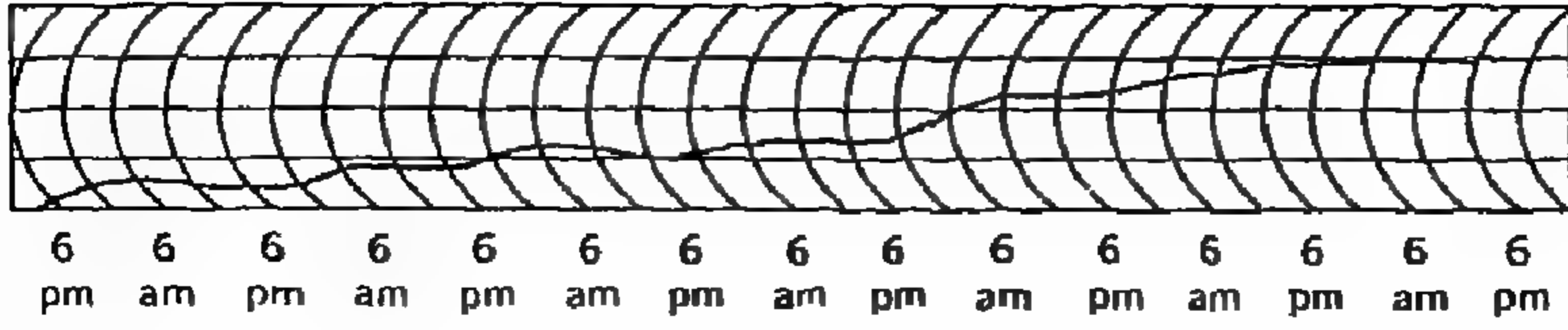
دعنا الآن نقارن هذا المثال الفيزيائي بنبات تام في بيئة طبيعية. الماء الذي في الكأس يمكن مقارنته بماء التربة. الأنبوبة الزجاجية تضاهي إلى حد ما أنشجة النبات الوعائية، هذا التشبيه ينطبق بالكامل على الأوعية. سطح التبخر في الأسفنجة مشابه لسطح التبخر في النسيج الوسطى للورقة. إذا افترضنا وجود عمود غير منقطع من الماء بين ماء التربة وماء نسيج الورقة لكان بإمكاننا أن نرى كيف يمكن للماء أن يسحب من التربة إلى أعلى. بتبخر الماء من خلايا النسيج الوسطى للورقة يزداد الجهد المائي لهذه الخلايا المتصلة مباشرة مع الفراغات الهوائية للورقة. الماء المفقود من سطح الخلية يعوض بالماء المنقول من الخلايا

الداخلية للورقة. محاولة خلايا الورقة معادلة الجهود المائية يؤدي في نهاية الأمر إلى سحب الماء من أوعية الورقة وبذلك توضح أنشجة الخشب في حالة شدّ (ضغط سالب). حالة الشدّ هذه تنقل خلال أعمدة الماء الغير متقطعة من قمة النبات إلى المجموع الجذري.

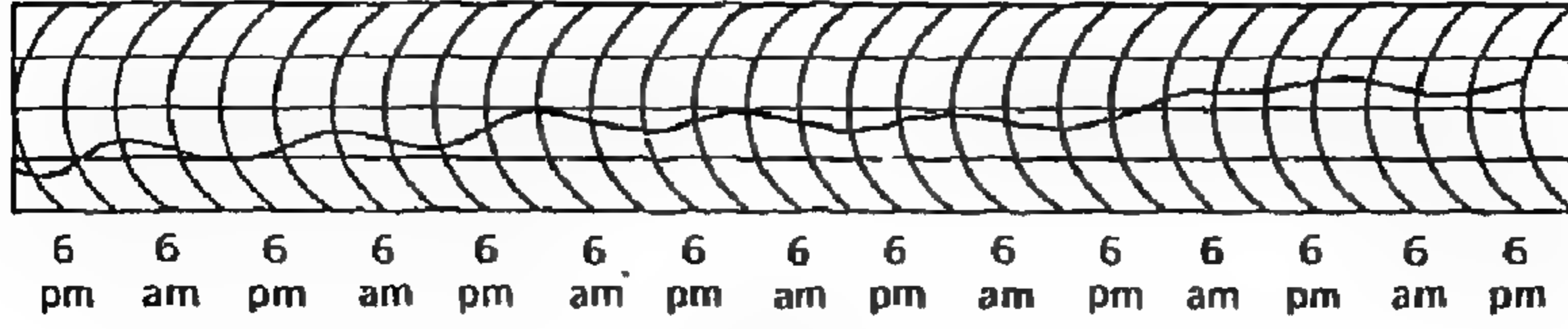
هل لدينا برهان على أن محتويات أوعية الخشب في نبات عادي النتح واقعة، في الحقيقة، تحت شدّ؟ لا يوجد برهان مباشر نظراً لأن قياسات الشدّ بالطرق المعروفة تقطع أعمدة الماء منهية بذلك أي شدّ قد يكون موجوداً. إلا أنه هناك العديد من البراهين الغير مباشرة والتي تثبت أن محتويات الخشب أثناء النتح هي في حالة شدّ ثت Thut (43) وضّح أنه إذا قطع مجموع خضري مرق تحت الماء وأوصل بإحكام بمقياس ضغط زئبقى لأمكنه تدعيم عمود زئبق فوق مستوى الضغط الجوى. عمود الماء المتصل بزئبق مقياس الضغط واقع تحت شدّ تحت هذه الظروف. إذا قطع غصن شجرة سريعة النتح يختفى ماء الأوعية الخشبية بسرعة من منطقة القطع (29) مبيّن بذلك أن الماء واقع تحت شدّ. توضيح دافع لحالة الشدّ الواقع تحتها الماء في النبات أثناء نتحها يمكن رؤيته في تغيرات أقطار جذوع الأشجار عند قياسها بجهاز الديندوجراف dendograph. عندما يكون الماء في الأوعية واقع تحت شدّ فإنه نظراً لخواص الالتصاق يسبب انكماشاً في اقطار هذه الخلايا. بالرغم من أن الزيادة في القطر لقيمة لها ولا يمكن قياسها بالنسبة للعنصر الخشبي الواحد، التأثير الكلى يمكن تسجيله باستعمال الديندوجراف. هذا الجهاز يعطى تسجيلاً متواصلاً لتغيرات قطر جذع ما خلال مدة زمنية ما. كما هو متوقع ينقص القطر خلال النهار أى خلال فترات النتح العالى ويزداد خلال فترات النتح المنخفض مثال لذلك موضح في شكل 9-5.

فى شكل 9-5 لاحظ أنه فى نهاية مايو وبداية يونيو يكون النتح منخفضاً نسبياً وبناء عليه تحدث تغيرات بسيطة فقط فى قطر الجذع. إلا أنه مع ارتفاع درجة الحرارة والنتح خلال يوليو تتضح الاختلافات فى قطر الجذع (17).

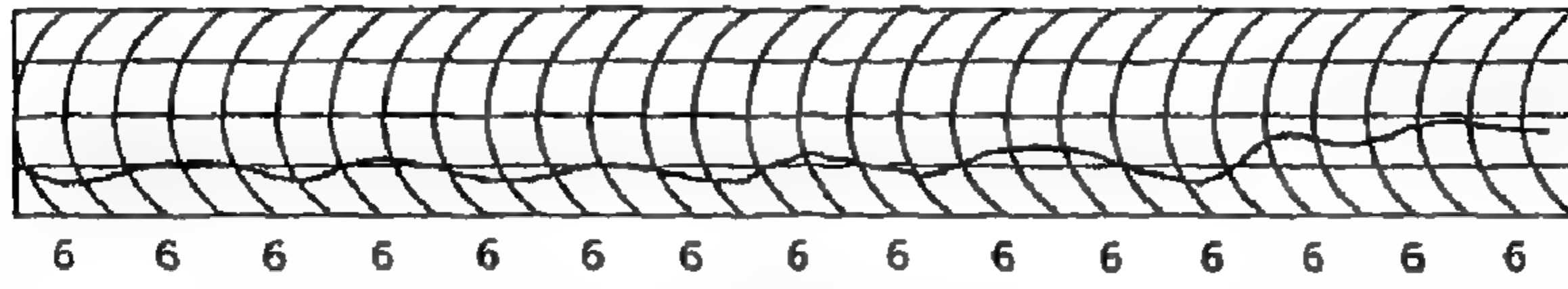
لو افترضنا أننا اقتنعنا بأن الماء-نظراً لخواصه التماسكية واللاصقة وللتركيب التشريحي لنسيج الخشب - يمكن سحبه فى النبات إلى أعلى كسلسلة غير



27 مايو - 3 يونيو



1-9 يوليو



9-16 يوليو

شكل 5-9: الزيادة والنقصان في القطر النسبي لشجرة خوخ أمريكية (*Fagus granditolia* Ehrh) مقاسة بالدينوجراف. البيانات جُمعت لمدة ثلاث فترات مدة كل منها أسبوعاً. pm = بعد منتصف النهار، am = بعد منتصف الليل.

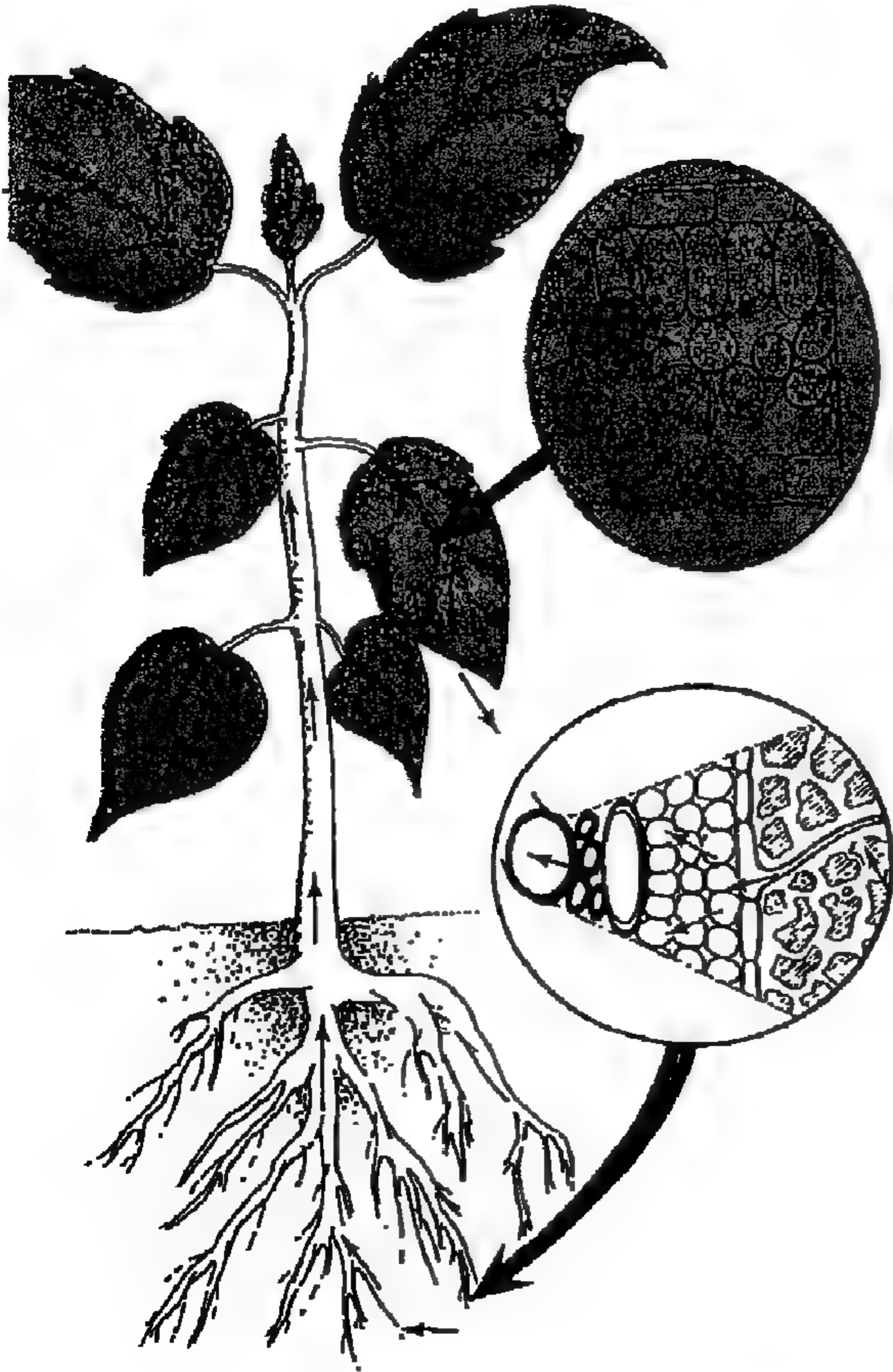
(After H. C. Fritts. 1958. Ecology 39:705.)

متقطعة، لكان سؤالنا هو «هل يمكن لقوة شد الماء أن تدعم عموداً من الماء يصل بالضرورة إلى قمم أعلى الأشجار؟». الإجابة على هذا السؤال هي نعم. قياسات قوى الشد للماء أثبتت أنها تزيد عن 30 بار. لرفع الماء إلى قمة شجرة ارتفاعها 400 قدم يتطلب فرقاً في الضغط مقداره 13 بار بين القمة والقاعدة. في الشرح الموضح أعلاه أهملنا ذكر الاحتكاك الذي يلاقيه الماء المنقول في نشيج الخشب. بالرغم من أن هذا له اعتباره، واضح أن قوى الشد للماء كافية للتغلب على قوى الاحتكاك والجاذبية التي يواجهها الماء في ارتفاعه الرأسى في النبات.

نظرية التماسك - الالتصاق، كان أول المُقدمين لها ديكسون Dixon (13، 14)، هي التفسير الأكثر قبولاً اليوم لحركة الماء في النباتات الضغط الجذرى قادر على تحريك الماء في اتجاه علوى في النبات ولكن ليس بالكمية أو الارتفاع الضروريان لمعظم النباتات. أقوى تأييد لنظرية التماسك - الالتصاق هو أنها من المحتمل أن تكون النظرية الوحيدة التي عملت حساباً لكمية ولمعدل الماء المنقول في نبات عال النتح.

المسلك المائي Path of water

الآن لابد أننا عرفنا جيداً الأنسجة التي تواجه الماء المنقول من التربة إلى أوراق النبات شكل 5-10 يوضح رسماً تخطيطياً لمسلك الماء في النبات. الماء يمتص أولاً من التربة بواسطة الشعيرات الجذرية وخلايا البشرة الأخرى في منطقة الشعيرات الجذرية أو في المنطقة القريبة منها. ينتقل الماء بعد ذلك خلال نسيج القشرة ويعبر البشرة الداخلية endodermis والبيريستيك وفي النهاية يدخل قنوات الخشب. نشيج الخشب في الجذر متصل مباشرة مع نسيج الخشب في الساق ممكناً بذلك الماء من أن يمر من الجذر إلى الساق. نشيج الخشب كثير التفرع مكوناً بذلك شبكة معقدة من النسيج الموصل للماء تنتهي في النهاية في أوعية الورقة الدقيقة. الماء يتحرك من أوعية الورقة إلى داخل خلايا النشيج الوسطى حيث يتم تبخره من سطح هذه الخلايا وفي النهاية يفقد من الثغور إلى الجو المحيط بالنبات كبخار ماء.



شكل 5-10 : مسلك الماء في النبات

REFERENCES

1. Addoms, R. M. 1946. Entrance of water into suberized roots of trees. *Plant Physiol.* 21:109.
2. Anel, O. M. van. 1953. The influence of salts on the exudation of tomato plants. *Acta Botan. Neerl.* 2:445.
3. Bennet-Clark, T. A., A. D. Greenwood, and J. W. Barker. 1936. Water relations of osmotic pressures of plant cells. *New Phytologist* 35:277.
4. Bogen, H. J., and H. Prell. 1953. Messung nichtosmotischer Wasseraufnahme an plasmolysierten Protoplasten. *Planta* 41:459.
5. Breazeale, E. L. 1950. Moisture absorption by plants from an atmosphere of high humidity. *Plant Physiol.* 25:413.
6. Breazeale, E. L., W. T. McGeorge, and J. F. Breazeale. 1951. Movement of water vapor in soils. *Soil Sci.* 71:181.
7. Breazeale, E. L., W. T. McGeorge, and J. F. Breazeale. 1951. Water absorption by leaves. *Soil Sci.* 72:239.
8. Breazeale, J. F., and W. T. McGeorge. 1953. Exudation pressure in roots of tomato plants under humid conditions. *Soil Sci.* 75:293.
9. Cormack, R. G. H. 1949. The development of root hairs in angiosperms. *Botan. Rev.* 15:583.
10. Crafts, A. S., and T. C. Broyer. 1938. Migration of salts and water into xylem of the roots of higher plants. *Am. J. Botan.* 25:529.
11. Dixon, H. H. 1909. Vitality and the transmission of water through the stems of plants. Notes Botany School, Trinity College, Dublin, 2:5; *Sci. Proc. Roy. Dublin Soc.* 12:21.
12. Dixon, H. H. 1910. Transpiration and the ascent of sap. *Progressus Rei Botanicae* 3:1.
13. Dixon, H. H. 1914. *Transpiration and the ascent of sap in plants*. London: The Macmillan Company.
14. Dixon, H. H. 1924. *The transpiration stream*. London: University of London Press.
15. Esau, K. 1958. *Plant anatomy*. New York: Wiley.
16. Fox, D. G. 1933. Carbon dioxide narcosis. *J. Cell. Comp. Physiol.* 3:75.
17. Fritts, H. C. 1958. An analysis of radial growth of beech in a central Ohio forest during 1954–1955. *Ecology* 39:705.
18. Gessner, F. 1956. Die Wasseraufnahme durch Blätter und Samen. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:215.
19. Grossenbacher, K. A. 1938. Diurnal fluctuation in root pressure. *Plant Physiol.* 13:669.
20. Grossenbacher, K. A. 1939. Autonomic cycle of rate of exudation of plants. *Am. J. Botany* 26:107.
21. Haise, H. R., H. J. Haas, and L. R. Jensen. 1955. Soil moisture studies of some Great Plains soils. II. Field capacity as related to $\frac{1}{3}$ atmosphere percentage and "Minimum Point" as related to 15- and 26-atmosphere percentages. *Proc. Soil Sci. Soc. Am.* 10:20.
22. Kozlowski, T. T. 1964. *Water metabolism in plants*. New York: Harper and Row.
23. Kramer, P. J. 1937. The relation between rate of transpiration and rate of absorption of water in plants. *Am. J. Botany* 24:10.
24. Kramer, P. J. 1949. *Plant and soil water relationships*. New York: McGraw-Hill.

25. Kramer, P. J., and W. T. Jackson. 1954. Causes of injury to flooded tobacco plants. *Plant Physiol.* 29:214.
26. Kramer, P. J. 1956. Roots as absorbing organs. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:188.
27. Kramer, P. J. 1959. Transpiration and the water economy of plants. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
28. Kramer, P. J. 1969. *Plant and soil water relationships*. New York: McGraw-Hill.
29. McDermott, J. J. 1941. The effect of the method of cutting on the moisture content of samples from tree branches. *Am. J. Botany* 28:506.
30. Overton, J. B. 1911. Studies on the relation of the living cells to the transpiration and sap-flow in *Cyperus*. II. *Botan. Gaz.* 51:102.
31. Richards, L. A., and L. R. Weaver. 1944. Moisture retention by some irrigated soils as related to soil moisture tension. *J. Agr. Res.* 69:215.
32. Roberts, E. A., M. D. Southwick, and D. H. Palmiter. 1948. A microchemical examination of McIntosh apple leaves showing relationship of cell wall constituents to penetration of spray solutions. *Plant Physiol.* 23:557.
33. Seifriz, W. 1942. *Some physical properties of protoplasm and their bearing on structure: the structure of protoplasm*. Ames, Iowa: Iowa State College Press.
34. Skoog, F., T. C. Broyer, and K. A. Grossenbacher. 1938. Effect of auxin on rates, periodicity, and osmotic relations in exudation. *Am. J. Botany* 25:749.
35. Slatyer, R. O. 1955. Studies of the water relations of crop plants grown under natural rainfall in northern Australia. *Australian J. Agr. Research* 6:365.
36. Slatyer, R. O. 1957. The significance of the permanent wilting percentage in studies of plant and soil water relations. *Botan. Rev.* 23:585.
37. Slatyer, R. O. 1957. The influence of progressive increases in total soil moistures stress on transpiration, growth and internal water relationships of plants. *Australian J. Biol. Sci.* 10:320.
38. Stiles, W. 1924. *Permeability*. London: Wheldon & Wesley.
39. Stocking, C. R. 1956. Root pressure. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 3:583.
40. Strasburger, E. 1891. Über den Bau und die Verrichtungen der Leitungsbahnen in den Pflanzen. *Hist. Beitr. Jena* 3:609.
41. Strasburger, E. 1893. Über das Saftsteigen. *Hist. Beitr. Jena* 5:1.
42. Thimann, K. V. 1951. Studies on the physiology of cell enlargement. *Growth Symposium* 10:5.
43. Thut, H. F. 1932. Demonstrating the lifting power of transpiration. *Am. J. Botany* 19:358.
44. Vaadia, Y. 1960. Autonomic diurnal fluctuations in rate of exudation and root pressure of decapitated sunflower plants. *Physiol. Plant.* 13:701.
45. Wadleigh, C. H., and A. D. Ayers. 1945. Growth and biochemical composition of bean plants as conditioned by soil moisture tension and salt concentration. *Plant Physiol.* 20:106.
46. Wadleigh, C. H., H. G. Gauch, and O. C. Magistad. 1946. Growth and rubber accumulation in guayule as conditioned by soil salinity and irrigation regime. *U. S. Dept. Agr. Tech. Bull.* 925.
47. White, P. R. 1938. "Root pressure"—an unappreciated force in sap movement. *Am. J. Botany* 25:223.

CARBOHYDRATE

أيض

METABOLISM

الكربوهيدرات

AND TRANSLOCATION

والنقل



صورة مجهرية إلكترونية لجدار خلية *Valonia macrophysa* تبين وضع ألياف السيلوز. (هدية من ك. موهيثالر).

الفصل السادس

الانزيمات Enzymes

مقدمة Introduction

الحالة الديناميكية للكيمياء الحيوية للمنظومات الحية هي في معظمها تحت تحكم عوامل مساعدة عضوية تسمى الأنزيمات enzymes. الأنزيم بروتين (وهكذا فهو من مصدر حي) قادر على زيادة كفاءة التفاعلات الكيميائية الحيوية زيادة هائلة والأنزيم عموماً متخصص بالنسبة لتفاعل ما. كما هو الحال بالنسبة للعوامل المساعدة الغير العضوية النواتج النهائية للتفاعل لا تتأثر بالأنزيم. بالرغم من أن التفاعل الكيميائي الحيوي يستمر إلى نهايته في غياب الأنزيم، فإن العملية تكون متناهية في البطء - بطيئة جداً حقاً بدرجة تستحيل معها الحياة كما نعرفها. حقاً بإمكان المرء أن يذهب بعيداً إلى حد القول أن بين الأنزيمات والحياة زواج لا ينفصل.

الإغريق القدماء كانوا أول من استعمل الأنزيمات للأغراض العملية حيث استخدموا فعالية الأنزيمات في عملية التخمر وانتاج النبيذ. الاستعمالات الأخرى التي تحتاج لفعالية الأنزيمات والتي عرفت منذ زمن بعيد هي صناعة الجبن والخبز وانتاج الخل. خلال مسيرة تحسين نوعية الإنتاج لهذه المواد (النبيذ على الأخص) عُرف بطريقة غير مباشرة الكثير عن فعالية الأنزيمات مما أدى في النهاية إلى الاعتراف بالخلايا الحية كشريك أساس. الكثير من الفضل في هذا العمل يجب أن يعود إلى لويس باستير Louis pasteur العالم الفرنسي العظيم. في كل هذا العمل المبكر اعتبرت الخلايا الحية السليمة هي المسؤولة عن الفعاليات المشاهدة وليس الأنزيمات. إلا أن تقدماً مهماً في دراسة الانزيمات تم انجازه عندما أكتشف بخنر Buchner 1897 أن عصارة خلايا الخميرة بإمكانها تخمير السكر. بعبارة أخرى لاحظ بخنر أن خلايا الخميرة الحية ساهمت بعامل أو بعوامل قادر أو قادرة على تخمر السكر في وسط خال من الخلايا.

التقدم المهم التالي فى دراسة الأنزيمات كان فصلُ سَمَرُ Summer (6) فى سنة 1926 لأنزيم يُرِيز Urease واكتشافه أن الأنزيمات هى بروتينات. ملاحظة أن الأنزيمات هى بروتينات قوبلت بكثير من التشكيك. لكن بفصل العديد من الأنزيمات والتي تبين بدون منازع أنها بروتينات فى طبيعتها انتهى التشكيك وقبل العالم بأجمعه حقيقة أن الأنزيمات هى بروتينات.

طبيعة الأنزيمات Nature of enzymes

الأنزيمات عوامل مساعدة عضوية ولذلك فللأنزيمات الكثير من خصائص العوامل المساعدة الغير عضوية ولذلك يمكن تمييزها كالاتى:

(1) الأنزيمات فعالة بمقادير متناهية فى الصغر. أى أنه يلزم فقط مقدار صغير من الأنزيم لتفاعل كيميائى حيوى ما لكى يتحول مقدار كبير من مادة الأساس إلى نواتج. المصطلحات «مادة الأساس Substrate» و «النواتج Product» يعنىان المواد التى تَبْدَأُ التفاعل والمواد التى تُنتَجُ من التفاعل. عدد المولات من مادة الأساس التى يحولها مول واحد من الأنزيم فى الدقيقة تسمى العدد الناتج Turnover number للأنزيم. مثال درامى للاختلافات بين فعاليات الأنزيمات فى التفاعلات الكيميائية الحيوية المختلفة يمكن مشاهدته بمقارنة العدد الناتج لهذه الأنزيمات، هذا الرقم يتراوح ما بين 100 إلى 3,000,000.

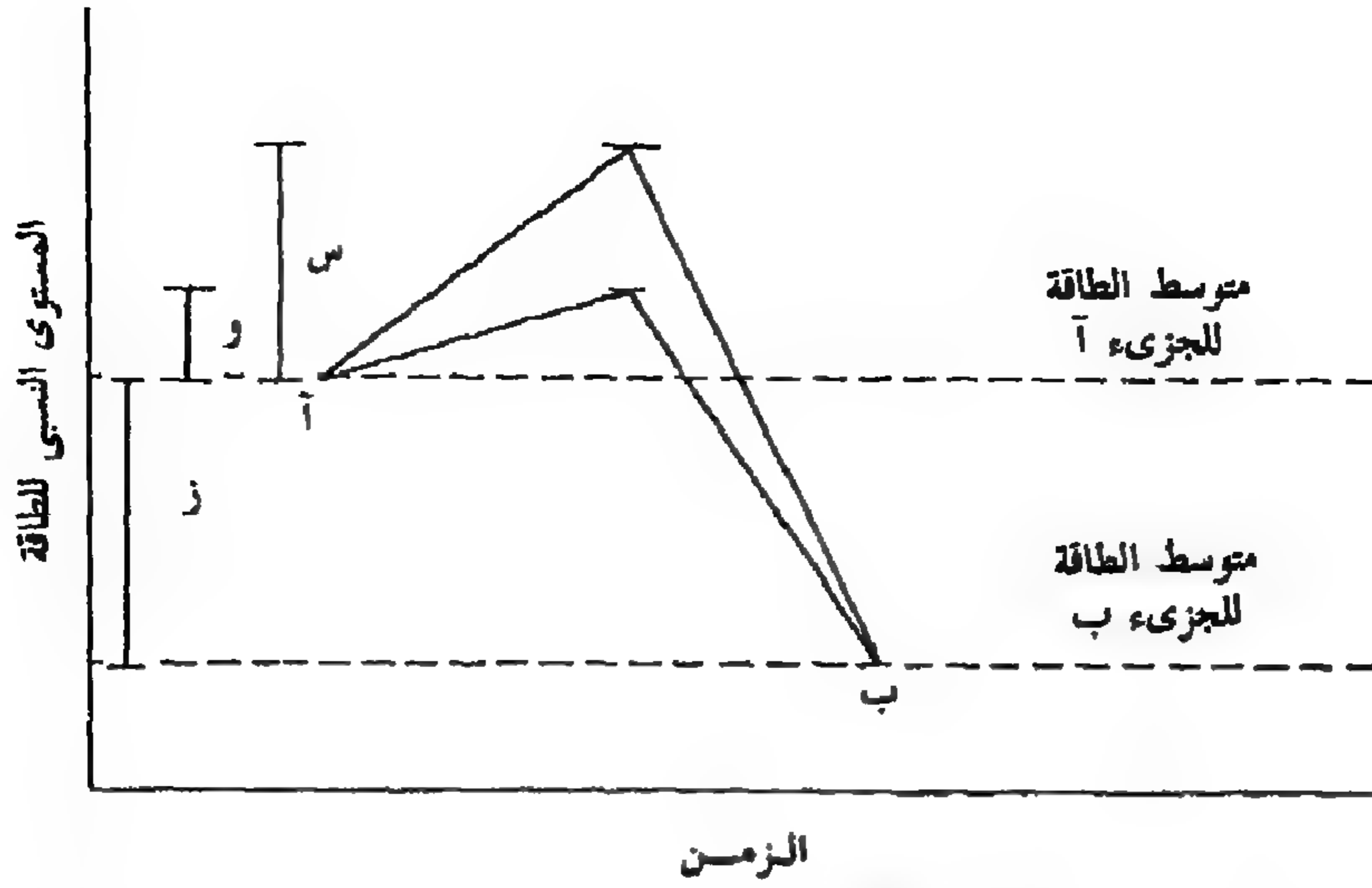
(2) العوامل المساعدة الحقيقية لا تتأثر بالتفاعل الذى تحفزه. هذه الخاصية للعامل المساعد المثالى تنطبق بدقة متناهية على الأنزيمات تحت الظروف الثابتة. نظراً للطبيعة البروتينية للأنزيمات فعاليتهم محصورة فى مجالات ضيقة بالنسبة لدرجات الحرارة؛ pH إلخ. تحت الظروف التى لاتهىء للأنزيم أحسن تفاعل الانزيم مركب غير ثابت نسبياً وقد يتأثر بالتفاعل الذى يحفزه.

(3) بالرغم من أن الأنزيم يكمل التفاعل بسرعة فانه لا يؤثر على توازن التفاعل. التفاعلات المتعاكسة الموجودة عادة فى المنظومة الحية تسير نحو التوازن بمعدل بطيء جداً فى غياب الأنزيمات. إلا أن الأنزيم يُسرّع التفاعل فى كلا الإتجاهين، أى أن التفاعل يصل إلى التوازن بمعدل أسرع بكثير.

(4) الفعل المُحفّز مُتخصص – الأنزيمات تظهر تخصصاً للتفاعلات التي تحفزها. أى أن الأنزيم الذى يحفز تفاعل ما قد لا يحفز تفاعل آخر. هذا التخصص محدد جداً بالنسبة لبعض الأنزيمات وأكثر تعميماً بالنسبة للأنزيمات أخرى. بالرغم من ذلك ميزة التخصص تبقى أحد الخواص المهمة للأنزيمات.

كيف يُسرّع أنزيم محفز تفاعل ما؟ أحسن إجابة لهذا السؤال ربّما تكمن فى شرح ما يحدث لمادة (أ) عندما تتحول عفويّاً إلى مادة (ب)، أولاً فى غياب الأنزيم وبعد ذلك فى وجود الأنزيم. لعدد ما معطى من جزيئات مادة (أ) عند درجة حرارة محددة هناك متوسط معين من الطاقة الحركية. بالرغم من أن معظم الجزيئات تحمل متوسط الطاقة الحركية، القليل من الجزيئات يحمل طاقة أعلى أو أقل من متوسط الطاقة الحركية نظراً للتصادم. يشار إلى هذه الجزيئات بالجزيئات «الغنية بالطاقة energ - rich» أو «المفتقرة إلى الطاقة energ - poor». حيث أن التفاعل الذى نشرحه (أ → ب) عفويّاً، متوسط الطاقة الحركية لجزيئات (أ) أعلى من متوسط الطاقة الحركية لجزيئات (ب). إلا أن جزيئات (أ) الغنية بالطاقة فقط قادرة على التفاعل والتحول إلى جزيئات (ب). بناءً عليه فى أى وقت جزيئات قليلة فقط، كنتيجة للتصادمات الجزيئية، بإمكانها أن تصل إلى مستوى الطاقة اللازم للتفاعل. الطاقة، أعلى من المتوسط، اللازمة لتفاعل (أ) وتحوله إلى (ب) تسمى «الطاقة المنشطة activation energy» للتفاعل (ب) ربما يتحول أيضاً إلى (أ) لكن الطاقة المنشطة للتفاعل (ب → أ) أعلى بسبب حالة الطاقة المنخفضة لـ (ب) بالمقارنة مع (أ).

إحدى الطرق للتغلب على عائق الطاقة المنشطة هى امداد الحرارة. بزيادة درجة الحرارة تُحمل أعداد أكثر من جزيئات (أ) بما يكفيها من الطاقة التنشيطية لتتحول عفويّاً إلى (ب). طريقة أخرى، عملية أكثر، للتغلب على عائق الطاقة المنشطة هى من خلال استخدام الأنزيمات. الأنزيم يخفض الطاقة المنشطة للتفاعل. يعتقد أن الأنزيم يتفاعل مع الجزيئات الغنية بالطاقة والجزيئات المفتقرة إلى الطاقة على حد سواء مكوناً مركباً مرحلياً. هذا المركب، بدوره، يتفاعل ويطلق الأنزيم ويكون نواتج التفاعلات. الآن إذا كانت الطاقة المنشطة المكونة



شكل 1-6 : رسم تخطيطي يمثل متطلبات الطاقة للتفاعل (آ ← ب) في غياب وفي وجود الأنزيم؛ الرمز «س» يمثل طاقة التنشيط في غياب الأنزيم؛ «و» يمثل طاقة التنشيط في وجود الأنزيم؛ «ز» يمثل الطاقة المنطلقة في التفاعل.

والمفككة لهذا المركب منخفضة، جزئيات (أ) التي بإمكانها المساهمة في التفاعل أكثر مما هي عليه في غياب الأنزيم.

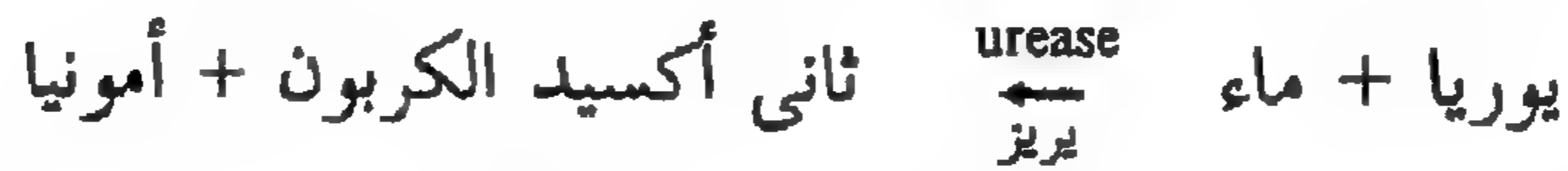
على سبيل المثال في غياب كاتاليز الطاقة المنشطة اللازمة لتفتيت H_2O_2 هي 18,000 /سعر/مول ولكن في وجوده هي 6,400 /سعر/مول. يجب ملاحظة أنه عند خفض الطاقة التنشيطية لتفاعل ما فالطاقة تخفض بالنسبة للتفاعل المتجه إلى الأمام والتفاعل المتجه للخلف. بعبارة أخرى الأنزيم يُسرّع التفاعل إلى توازنه. هذه الأسس موضحة برسم تخطيطي في شكل 1-6.

التسمية والتخصص Nomenclature and specificity

عادة الأنزيمات تسمى طبقاً لمادة الأساس التي تهاجم الأنزيمات أو لنوع التفاعل الذي تحفزه. عادة تضاف الحروف «يز» (suffix - ase) إلى اسم مادة الأساس المهاجمة. وهكذا الأنزيمات أرجيناز arginase وتيروسيناز tyrosinase يهاجمان مادتي الأساس أرجينين وتيروسين على التوالي. الأنزيمات يمكن أيضاً

تجميعها تحت تسميات أكثر تصميمًا توضح مجموعة معينة من المركبات المهاجمة. وهكذا هناك الليبازات، الكربوهيدريزات والبروتينيزات إلخ. أخيراً الأنزيمات يمكن أن تسمى طبقاً إلى نوع التفاعل الذي تحفزه. مثال ذلك الهيدروليبازات، الأكسيدازات، الكربوكسيلازات والفسفوريليزات. لسوء الحظ بعض التسميات القديمة مازالت موجودة في المراجع وقد يتعرض المرء من حين لآخر لإسم أنزيم ما لا يمت بصلة - إلى التفاعل الذي يحفزه هذا الأنزيم. عادة هذا إستثناء أكثر من كونه قاعدة. طلبة الكيمياء الحيوية المجدون يجب عليهم أن يعودوا أنفسهم على الأسماء والأرقام المنهجية التي أوصت بها لجنة الأنزيمات التابعة للإتحاد الدولي للكيمياء الحيوية.

تخصص أنزيم ما هو أحد الملامح المهمة لأيض المنظومة الحية. خاصية التحفيز للأنزيم محصورة في تفاعل أو مجموعة من التفاعلات المتقاربة. على سبيل المثال الأنزيم يُريز Urease يخص اليوريا بدرجة كبيرة.



على النقيض من ذلك بعض الأنزيمات أقل تخصصاً وتخصصها يمكن أن ينحصر في رباط كيميائي معين. هكذا بعض الإستريزات esterases قادرة على التفاعل مع رباط الإستر الذي يربط بين الأحماض الدهنية والكحولات المختلفة بدون الكثير من التمييز بين أى من روابط الإستر. إلا أن الإستريزات متخصصة بمعنى أنهم يحفزون الإنشقاق المائي للروابط الإسترية فقط. ذلك يعنى أنهم لا يحفزون التحلل المائي للروابط الكيميائية الأخرى ولا يحفزون تفاعلات الأكسدة أو تفاعلات التنحية الكربونية (decarboxylation).

التصنيف Classification

إن عدم ملائمة الطريقة الحالية لتصنيف الأنزيمات واضح لأى طالب دارس لأيض الخلية. ما هو أكثر احتمالاً هو أن الجزء الأكبر من هذا راجع إلى معلوماتنا الضحلة عن تركيب البروتينات، وبالتالي عن تركيب الأنزيم. إلا أن

تعاملنا مع العدد الهائل للأنزيمات الفعالة في الأيض، يحتاج إلى طريقة ما للتصنيف مهما كانت نواقصها. هنا سنحاول تصنيف الأنزيمات تصنيفاً بسيطاً جداً فقط مبني على نوع التفاعل الكيميائي المحفز. هذا معظمه سيكون كافياً لنقاش الأيض النباتي الذي يتبع هذا الفصل.

الأنزيمات المائية hydrolytic enzymes

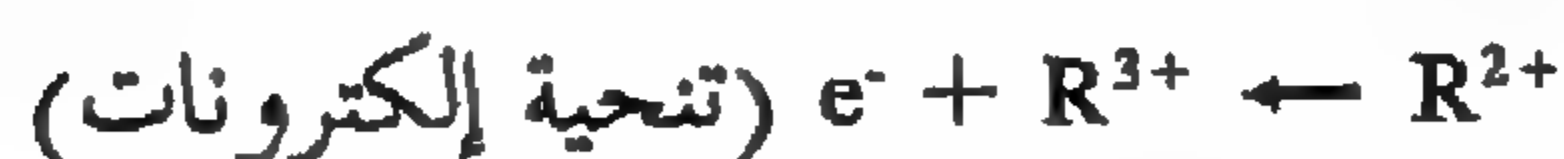
الأنزيمات المائية تحفز إضافة عناصر الماء إلى رباط معين في مادة الأساس. تصنيف هذا النوع من الأنزيمات كأنزيمات مائية هو تصنيف عشوائي. حيث أن معظم التفاعلات المائية عكسية، يمكن تسمية الأنزيمات المائية بالأنزيمات المكثفة أو المكونة.



بعض الأمثلة للأنزيمات المائية هي إستريزات والكربوهيدريزات والبروتيازات . proteases

أنزيمات الأكسدة – الإختزال Oxidation - reduction enzymes

أنزيمات الأكسدة – الإختزال تحفز تنحية أو إضافة الهيدروجين، الأكسجين، أو الإلكترونات من أو إلى المادة الأساسية التي تتأكسد أو تختزل في العملية.



هذه الأنزيمات تشغل مكاناً كبيراً في الأيض الخلوي ونظراً لأهميتهم سنناقش وظيفتهم الأيضية بالتفصيل في جزء لاحق. أمثلة لأنزيمات الأكسدة – الإختزال هي الديهيدروجينازات dehydrogenases والأكسديزات oxidases.

الفوسفوريليزات phosphorylases

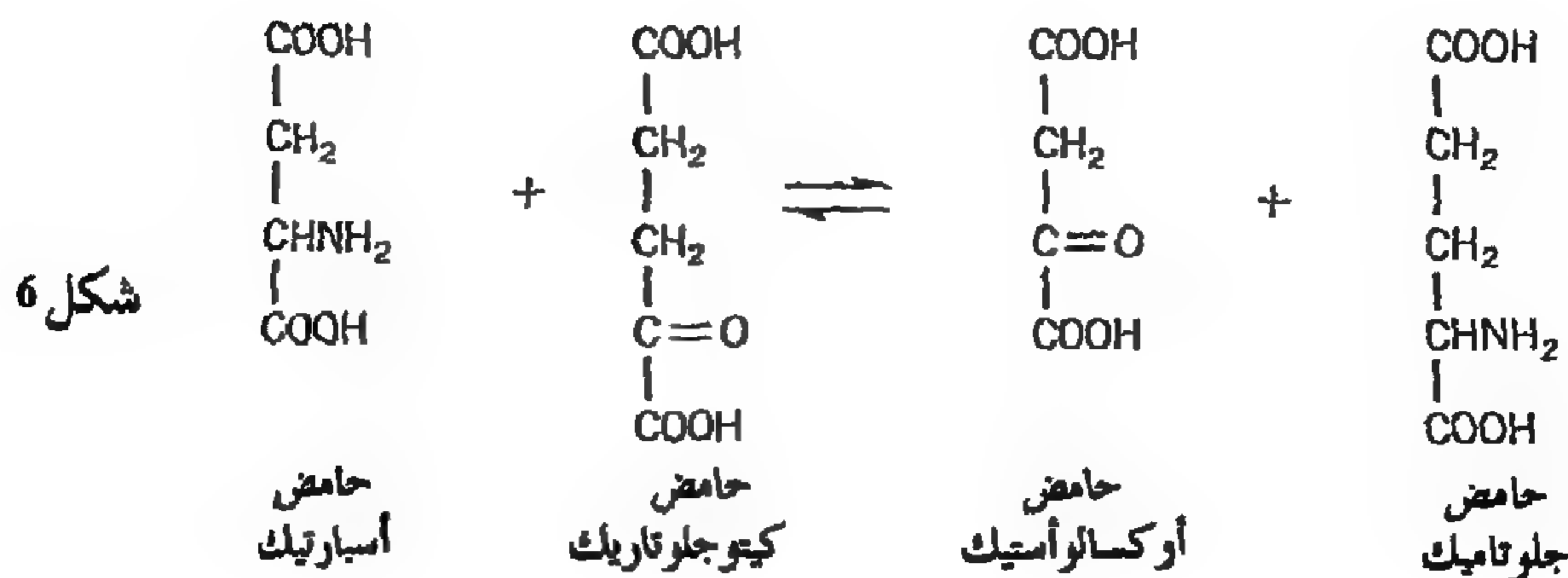
الفوسفوريليزات تحفز الإنشقاق الفوسفوري الإنعكاسي لرباط معين في مادة الأساس. الفوسفوريليزات المعروفة جيداً هي تلك التي تحفز إضافة عناصر حامض الفوسفورك إلى روابط $\alpha(1 \rightarrow 4)$ الجليكوسيدية للنشأ والجليكوجين.



فعالية هذه الأنزيمات تضاهي إلى حد ما مثيلها في الأنزيمات المائية باستثناء إضافة عناصر حامض الفوسفورك بدلا من الماء.

الترانسفيريزات «الأنزيمات الناقلة» Transferases

الترانسفيريزات تحفز انتقال مجموعة من جزيء مانح إلى جزيء قابل. هذه مجموعة كبيرة جداً وتشمل أنزيمات مثل الترانسجليوسايديزات Transglycosidases، الترانسبيبتازات Transpeptidases، الترانس أمينيزات Transaminases، الترانسميثيليزات Transmethylases والترانس أسيليزات Transacylases. من المحتمل أن المثل المعروف أكثر من غيره بالنسبة للترانسفيريزات هو الأنزيم جلوتاميك - أسبارتيك ترانست أمينيز. هذا الأنزيم يحفز نقل مجموعة أمين من حامض الجلوتاميك إلى حامض أوكسالوأستيك ليكون حامض أسبارتيك.



الكربوأكسليزات Carboxylases

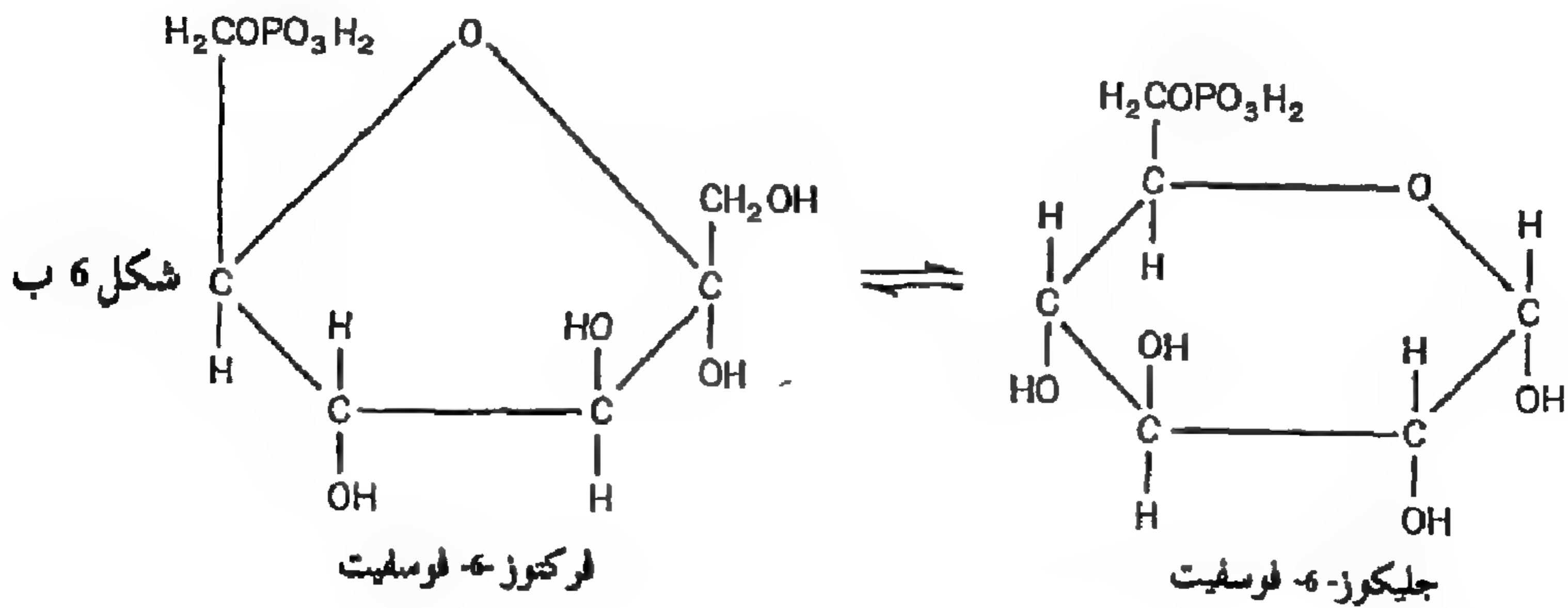
الكربوأكسليزات تحفز إضافة أو تنحية ثاني أكسيد الكربون. مثال لأنزيم ينحى CO_2 هو جلوتاميك ديكاربوأكسليز glutamic decarboxylase. هذا الأنزيم يُحفز تنحية CO_2 من حامض الجلوتاميك لينتج حامض γ -أمينوبيوتاريك.



مثال لأنزيم يحفز إضافة CO_2 هو كاربوأكسيديميتيز Carboxydimutase. هذا الأنزيم مهم في البناء الضوئي حيث يحفز إضافة CO_2 للرايبوليز 5-1 ثنائي الفوسفيت. هذا التفاعل سيناقش بتفاصيل أكثر في فصل لاحق يخص البناء الضوئي.

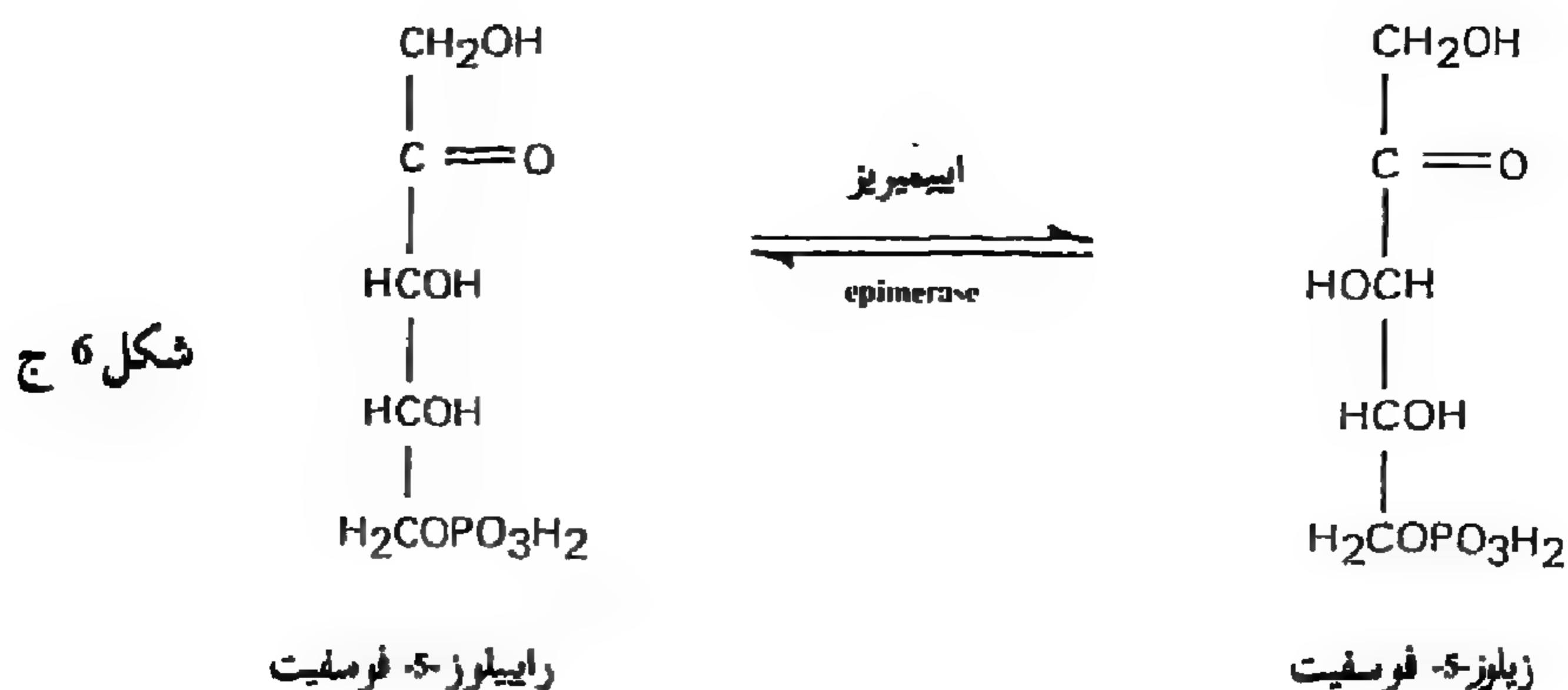
الأيسوميريزات Isomerases

الأيسوميريزات تحفز التحول الداخلي interconversion لسكريات الألدوز والكتوز. مثال ذلك تحويل جليكوز-6-فوسفيت إلى فركتوز-6-فوسفيت يحفزه الأنزيم. فوسفوجلوكوأيسوميريز Phosphoglucosomerase.



الإبيميريزات Epimerases

الإبيميريزات أنزيمات تحفز تحويل سكر أو أحد مشتقات السكر إلى إبيمير هذا السكريات أو مشتقاتها. الأبيميرات هي جزئيات تختلف فقط



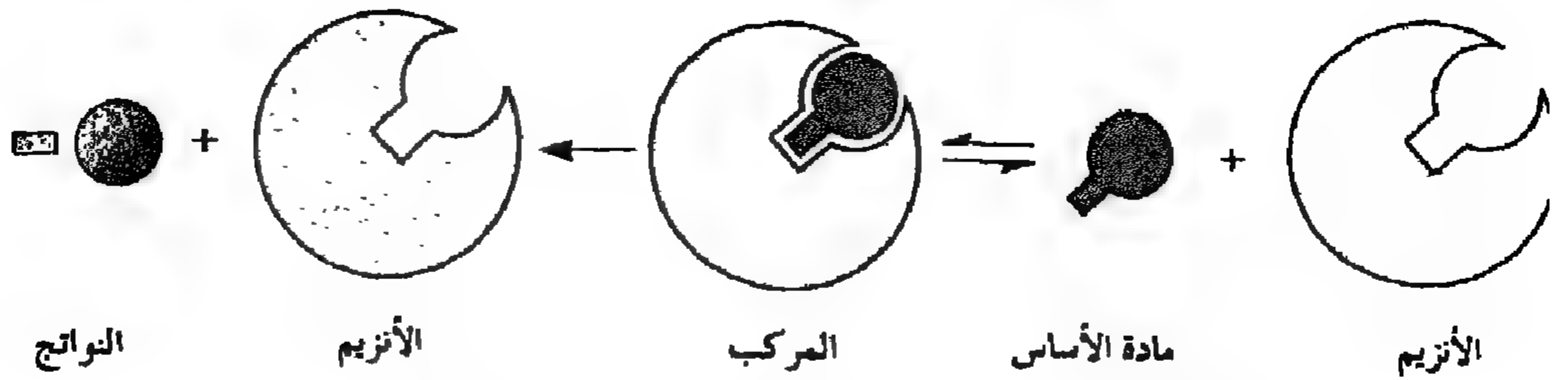
بالنسبة لتشكيل ذرة كربون واحدة وتحول جزئ ما إلى الإبيمير الذي يخصه يسمى الإبيميرازيشن. مثال لذلك هو التحول الإنعكاسي للزيلوز-5-فوسفيت إلى رايبيلوز-5-فوسفيت.

مركب الأنزيم – مادة الأساس Enzyme-Substrate Complex

دراسات حركية Kinetics فعل الأنزيم متمشية مع مفهوم أن الأنزيمات تتحد مع موادها الأساسية قبل أن تكون نواتج التفاعلات التي تحفزها. بتعبير آخر الأنزيم ومادة الأساس يكونان مركب وسطي قبل أن يكون تحلل مادة الأساس ممكناً.



يعتقد أن للأنزيمات مواقع فعالة تربط الأنزيم مع مادة الأساس ربطاً وثيقاً. الإحتمال هو أنه قد يوجد بل أن هناك العديد من هذه المواقع على جزئ أنزيم كبير الحجم. إذا تصورنا أنزيم ما له الكثير من المواقع الفعالة محاط بالعديد من جزيئات مادة الأساس، والتي هي صغيرة جداً بالمقارنة، بإمكاننا أن نرى في الحال أن الاصطدامات العشوائية تلعب دوراً مهماً في تفاعلات الأنزيم مع مادة الأساس. حيث أن الجزء الأكبر للأنزيم لا توجد به مواقع فعالة لا بد من حدوث الكثير من الاصطدامات قبل حدوث الاصطدام الفعال. إلا أنه إذا وجد مايكفى من مادة الأساس فإن المواقع الفعالة للأنزيم قد تحتل بأكملها وتكون سرعة



شكل 2-6: رسم تخطيطي يمثل تفاعل الأنزيم - مادة الأساس.

لتفاعل عند انتهاها - مع الحفاظ على كل العوامل الأخرى ثابتة.

في الصفحات السابقة ناقشنا تخصص الأنزيمات. مركب الأنزيم - مادة أساس يعطى تعليلاً جيداً لهذه التخصص ما هو ظاهر هو أن المواقع الفعالة تشكّل بكيفية خاصة في داخل الطيات العديدة لجزء الأنزيم. جزئيات مادة أساس المشكلة بهذه الطريقة هي فقط التي بإمكانها أن تدخل بدقة في هذه المواقع الفعالة شكل (2-6).

البرهان الغير مباشر الذي يؤيد صحة نظرية مركب الأنزيم - مادة الأساس مكن أن يوجد في دراسة مفعول المعوقات في فعالية الأنزيم. التركيبات مشابهة لجزء الأساس قد، في بعض الأحيان، تحتل مواقع فعالة على الأنزيم التي عادة تحتل بواسطة مادة الأساس. المركب المتكون حديثاً إنعكاسي وغير عال بالنسبة لتكوين النواتج. بتعبير آخر هذه التركيبات المتشابهة تتنافس مع جزء الأساس العادي على دخول المواقع الفعالة للأنزيم. المواد التي تعمل على هذا المنوال تسمى معوقات تنافسية competitive inhibitors.



يمكن التغلب على المعوقات التنافسية بزيادة تركيز مادة الأساس بحيث تحتل جميع المواقع الفعالة بواسطة جزئيات الأساس.

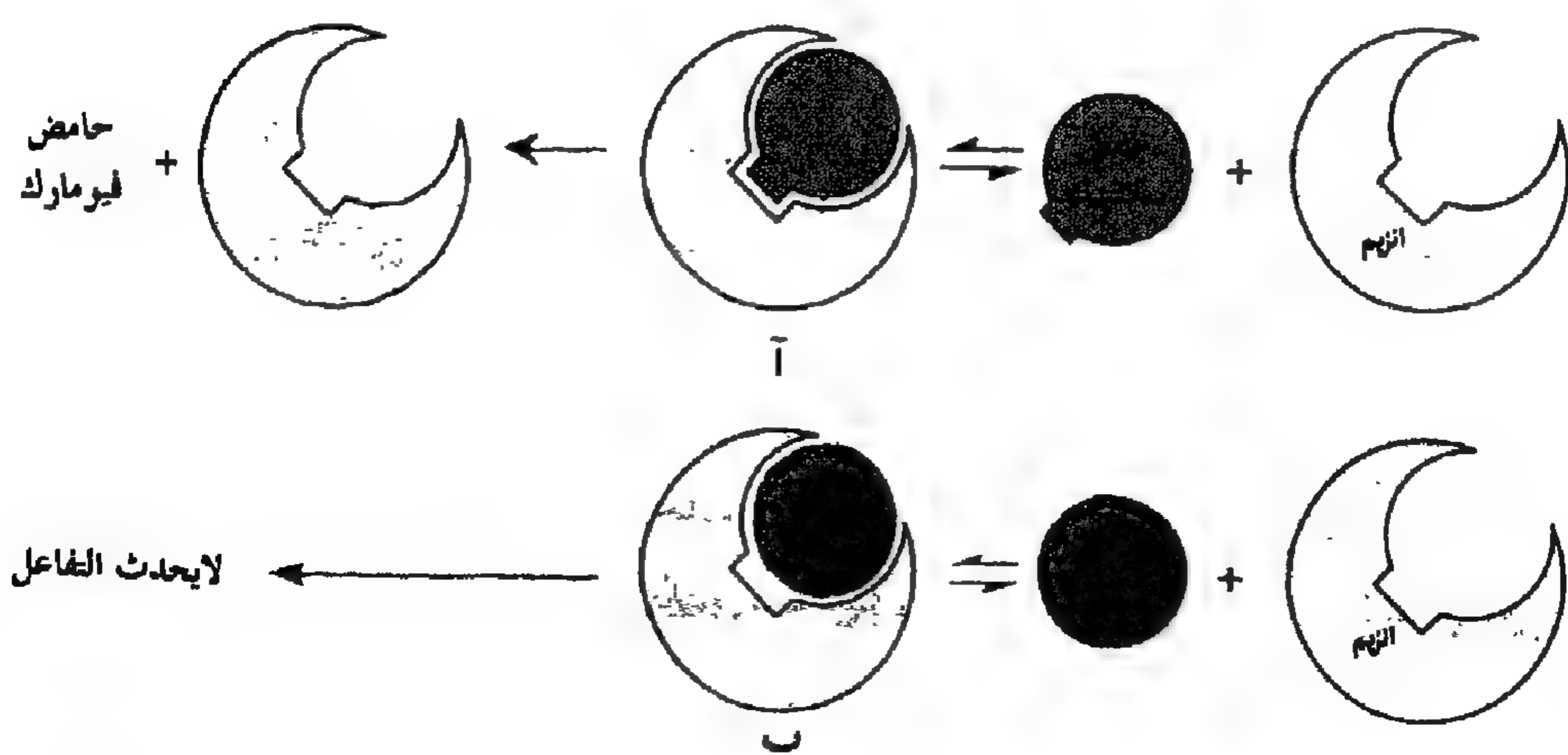
أحد الأمثلة الكلاسيكية للمعوقات التنافسية هي إعاقه الإنزيم سكسينيك يهيدوجينيز Succinic dehydrogenase الذي يحفز تحويل حامض السكسينيك إلى نامض الفيومارك بواسطة حامض المألونك. المعوق حامض المألونك متقارب شبه مع مادة الأساس العادية، حامض السكسينيك، في التركيب الكيميائي

وكنتيجة لذلك بإمكانه أن يحتل مواقع فعالة عادة مشغولة بحامض السكسينيك .
حامض المالونيك هو معوق تنافسي، حيث أن الإعاقة يمكن التغلب عليها بزيادة
تركيز حامض السكسينيك يمكن تصور المعوقات التنافسية على هيئة ماهو
موضح في شكل 3-6.

المجموعات الإضافية (غير البروتستية): المنشطات، العوامل المرافقة والأنزيمات المرافقة

Prosthetic groups: Activators, Cofactors, and Coenzymes

الكثير من الأنزيمات بالإضافة إلى تركيبها البروتيني لها مجموعة غير بروتينية
متصلة بها، البروتينات (في هذه الحالة الإنزيم) المتصلة بمجموعة غير بروتينية
تسمى البروتينات الملتحمة Conjugated proteins. البروتينات أو الأنزيمات من
هذه النوع ربما ينظر إليها على أنها متكونة من جزئين شق بروتيني apoenzyme
المتكون من أحماض أمينية فقط ومجموعة لا تحتوي الأحماض الأمينية وهي
المجموعة الإضافية prosthetic. مثال جيد لهذا النوع من المركبات يمكن
ملاحظته في الأنزيمات التي تحتاج إلى معدن معين لفعاليتها. المعدن غالباً ما



شكل 3-6: رسم تخطيطي للإعاقة التنافسية. حامض مالونيك مشابه جداً في تركيبه لحامض السكسينيك
وبإمكانه احتلال مواقع فعالة في الإنزيم.

ر إليه كمنشط. لقد تبين أن هناك مطابقة واضحة المعالم بين الخواص حفزة لبعض الأنزيمات وإرتباطهم مع المكونات المعدنية المختلفة. حقا إن ل الإنزيم عن مكوناته عادة ما ينتج عنه فقدان تام لفعالية الإنزيم. إعادة بدن للشق البروتيني يعيد الفعالية. الكثير من البحاث يعتقدون أن الجزء بدنى للإنزيم ربما يساعده فى ربط مادة الأساس مع انزيمها (3،4،5). الكثير الأنزيمات التى لها صلة بالتحلل الجليكوزى تحتاج إلى منشطات معدنية. المعادن المعروفة كمنشطات للمنظومات الأنزيمية هى النحاس، الحديد، جانيز، الخارصين، الكالسيوم، البوتاس والكوبالت.

على النقيض من الأنزيمات المتطلبة للمعادن فعالية بعض الأنزيمات تتطلب اط ضعيفا مع بعض المواد العضوية. هذه المجموعات الإضافية prosthetic هى العوامل المرافقة cofactors أو الأنزيمات المرافقة coenzymes. عموما أمل المرافقة تعمل كمانح أو قابل لمجموعات من الذرات التى تضاف إلى نحى من مادة الأساس. الإنزيم المرافق يمكن فصله بسهولة من الجزء وتينى للإنزيم وعندما يحدث هذا، تنقص الخواص التحفيزية للإنزيم بقدر . بعض الأنزيمات المرافقة التى أصبحت الآن معروفة هى نيكوتين - أمايد ن ثنائى النيكليوتاييد (NAD) (1) nicotinamide - adenine - dinucleotide و (NAD⁺) نيو كوتين - أمايد أدنين ثنائى النيكليوتاييد فوسفيت، أدينوسين ثلاثى سفيت (ATP) adenosine triphosphate، الإنزيم المرافق أ (كو إى CoA) coenzym، فليفين أحادى النيكليوتاييد (FMA) flavin mononucleotide. بين ادنين ثنائى النيكليوتاييد (FAD) flavin adenine dinucleotide هذه ييمات المرافقة تكون إرتباطا فضفاضاً جداً مع الإنزيم وقد ترتبط مع العديد البروتينات المختلفة مكونة فى العملية أنزيمات مختلفة. من الشيق أن حظ أن بعض المجموعات العضوية «الإضافية prosthetic» أو الأنزيمات إفقة هى فيتامينات، مركبات عضوية لا تتكون فى الثدييات ولكنها تتكون فى نات.

NAD كان يسمى فى البداية ثنائى الفوسفيت بيريدين نيكليوتاييد (DBN) و NADP كان يسمى فى بداية ثلاثى الفوسفات بيريدين نيكليوتاييد (TPN).

توزيع الأنزيمات في النبات Distribution of enzymes in the plant

التطورات التقنية في السنين الأخيرة والتي مكنت العلماء من دراسة المنظومات الأنزيمية خارج الخلية الحية أعطتنا صورة جيدة عن توزيع الأنزيمات داخل الخلية. النباتات وحيدة الخلية مثل الخميرة، البكتيريا، الطحالب نظراً لمحتوياتهم البروتينية العالية ولتركيباتهم الأقل تعقيداً مصادر ممتازة لمثل هذا النوع من الدراسة. أيضاً الوظائف الفسيولوجية لبعض أجزاء الخلية تعتبر مرشداً ممتازاً عن مواقع الأنزيمات ذات الصلة بهذه الوظائف. على سبيل المثال لقد عُرفت الرايوسومات على أنها جسيمات سيتوبلازمية مهمتها الرئيسية تكوين البروتين. إذا الأنزيمات المحفزة للسلاسل ذات الروابط البروتينية peptide chains لابد أن توجد على سطح الجسيم أو في المنطقة الملاصقة جداً لهذه الجسيمات.

الكثير من أنزيمات أيض الخلية ذات صلة بجسيمات سيتوبلازم الخلية. أعلى تركيز للأنزيمات قد يوجد في الميتوكوندريا والبلاستيدات الخضراء. جميع الأنزيمات الضرورية للأكسدة التامة للبيروفيت، في حلقة كريس، إلى CO_2 و H_2O موجودة في الميتوكوندريا. هذا يشمل الأنزيمات الضرورية لتمرير الإلكترونات إلى الأكسجين لتكوين الماء. مرور الإلكترونات من المركبات المرحلية لحلقة كريس إلى الأكسجين يحدث عن طريق السيتوكروم cytochrome أو منظومة نقل الإلكترون وينتج عن ذلك تكوين ATP.

مازال هناك ما هو أكثر جدارة بالملاحظة وهي البلاستيدات الخضراء وذلك نظراً لما تحتويه من اصناف شتى من الأنزيمات. الأنزيمات اللازمة لتفاعلات البناء الضوئي المظلمة (تحويل CO_2 إلى مادة عضوية) موجودة في أرضية البلاستيدة الخضراء. أيضاً أنزيمات السيتوكروم وجدت في جسيم الخلية هذا وكما هو الحال في الميتوكوندريا فعالية هذه الأنزيمات تنتج ATP. بالإضافة إلى ذلك الأنزيمات الضرورية لتكوين صبغات البلاستيدات الخضراء (كلورفيل، أشباه الكاروتين إلخ) وجودها محتمل كثيراً.

الدراسات التي تخص الأنزيمات المحصورة داخل النواة نادرة. إلا أنه يعتقد

أن الأنزيم دايوكسي رايبونيكلييز deoxyribonuclease موجود في النواة. هذا الأنزيم يحفز إنشقاق الحامض النووي DNA بالتحلل المائي. الطور الأرضي للسيتوبلازم (سيتوبلازم بدون جسيمات متكونة) على النقيض من النواة يعتمد بالأنزيمات انزيمات التحلل الجليكوزي وتحول السكر السداسي أحادي الفوسفيت موجودة في السيتوبلازم. أيضا توجد أنزيمات مختلفة للتحلل المائي والفوسفوريليزات.

بالإضافة إلى الأنزيمات ذات الصلة بجهات متميزة في الخلية، هناك انزيمات تؤدي مفعولها خارج الخلية extracellular. بالرغم من أن هذه الأنزيمات نادرة في النباتات الراقية فهي توجد بوفرة في البكتريا والفطريات. هذه الأنزيمات تعمل على هضم المواد الغذائية خارج الخلية ونقل الغذاء إلى داخل الخلية على سبيل المثال بعض البكتريا تستعمل البروتينات والسكريات المتعددة كغذاء. هذه الجزيئات كبيرة الحجم ومعقدة جداً ولا يمكنها اختراق غشاء الخلية. إلا أن البكتريا تفرز أنزيمات تختزل هذه الجزيئات إلى جزيئات أصغر قادرة على اختراق الخلية.

واضح من هذا النقاش أن درجة معينة من شغل الأنزيمات لأماكن محددة تحدث في داخل الخلية. في كثير من الحالات هذا يهيء صلة أفضل بين الأنزيم ومادة الأساس، مما ينتج عنه منظومة أكثر كفاءة.

شغل الأنزيمات لأماكن محددة يصل إلى درجة عالية في الميتوكوندريا والبلاستيدات الخضراء. إلا أنه حتى السيتوبلازم متجزء بكثرة بواسطة الشبكة البلازمية الداخلية endoplasmic reticulum مما يدل على أنه هنا أيضا الأنزيمات ونواتج الأيض تشغل أماكن محددة.

العوامل المؤثرة في فعالية الأنزيم Factors affecting enzyme activity

التفاعلات، المحفزة بالأنزيم، مثل كل التفاعلات الكيميائية، عرضة للعوامل الخارجية. نظراً لطبيعتهم البروتينية فإن الأنزيمات غالباً ما تكون حساسة للمؤثرات المتأرجحة المحيطة بهم. لذلك معدلات التفاعلات المحفزة بالأنزيمات تتأثر بتركيز مادة الأساس أو الأنزيم، درجة الحرارة، pH.

تركيز مادة الأساس Substrate concentration

إذا افترضنا أولاً أن تكوين مركب الأنزيم - مادة الأساس يسبق تحليل مادة الأساس إذا لممكننا شرح تأثير تركيز مادة الأساس على سرعة التفاعل المحفز بالأنزيم بوضوح. في الأحوال العادية حجم جزيء الأنزيم أكبر بكثير من حجم مادة أساسيه وسطحه محمل بالكثير من المواقع الفعالة. بعد هذا لنأخذ في الاعتبار جزيء انزيم ضخيم محاط بتركيز منخفض نسبياً من جزيئات مادة الأساس، بعضها قريب وبعضها بعيد عن المواقع الفعالة للأنزيم. في هذه الحالة بعض المواقع الفعالة قد لا تُحتل. بالإضافة إلى ذلك، المواقع الفعالة الشاغرة قد تمر بفترة وجيزة قبل أن يتم إتصالها بجزيء أساس آخر. واضح أن الأنزيم، تحت هذه الظروف، لا يعمل بكفاءة قصوى. الزيادة في تركيز مادة الأساس تزيد عدد الجزيئات في المناطق الملاصقة لمواقع الأنزيم الفعالة، وكنيجة لذلك، تزداد فرص اتصال جزيء مادة الأساس بالمواقع الفعالة. بناءً عليه عند تركيز ثابت للأنزيم زيادة تركيز مادة الأساس تزيد سرعة التفاعل المحفز بالأنزيم. عند زيادة تركيز مادة الأساس إلى درجة «تغريق» المواقع الفعالة، يقال أن الأنزيم يعمل بالكفاءة القصوى، مع ثبات جميع العوامل الأخرى. أي زيادة إضافية في مادة الأساس سوف لن تؤثر على معدل التفاعل. هذه العلاقة مشروحة في شكل 4-6.

تركيز الأنزيم Enzyme concentration

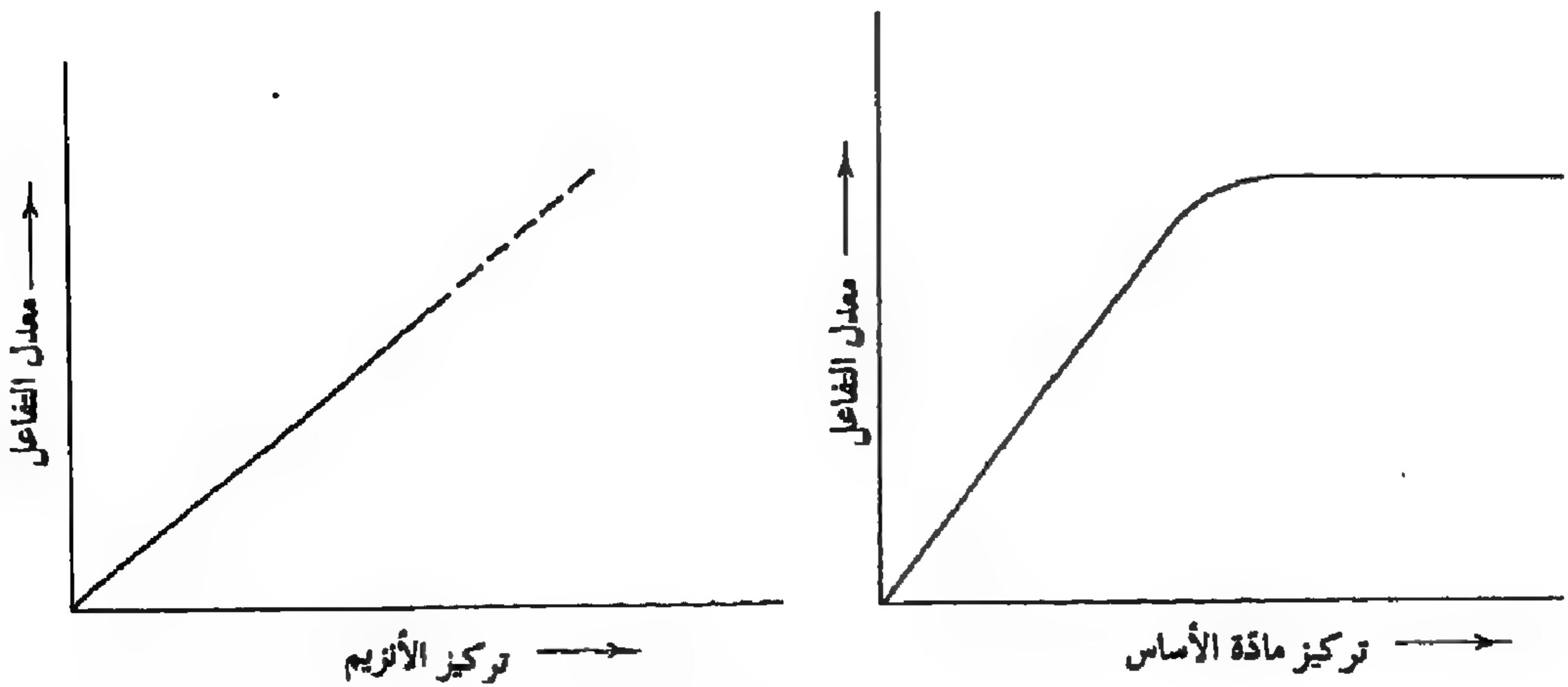
بأخذ النقاش السابق حول تأثير تركيز مادة الأساس على التفاعل المحفز بالأنزيم في الاعتبار يتبين لنا بوضوح كيف أن الزيادة في تركيز الأنزيم تزيد من معدل التفاعل. لنفترض أن تركيز معين من الأنزيم «يُغرق» المواقع الفعالة بجزيئات مادة الأساس وأن معدل التفاعل لن يتأثر بعد بإضافة أساس أكثر. الآن إذا أزدنا تركيز الأنزيم، نحن في الواقع نزيد عدد المواقع الفعالة المهيئة وهكذا تزداد فرص الاتصال التفاعلي بين الأنزيم ومادة الأساس.

عموماً عند قياس فعالية الأنزيم، يستعمل تركيز منخفض من الأنزيم مع

كيز عال من مادّة الأساس. تحت هذه الظروف تكون للإنزيمات فعالية سوى، بغض النظر عن التركيز المستعمل للإنزيم طالما كان هذا التركيز خفضاً بما يكفي للاتصال المستمر بين المواقع الفعالة وجزئيات مادّة أساس. في هذه الحالة يمكننا ملاحظة أن معدّل التفاعل يتناسب مباشرة مع كيز الإنزيم شكل (5-6)، إلا أن الحقيقة يجب أن لاتغيب عنا وهي أنه إذا كان كيز مادّة الأساس منخفض نسبياً، زيادة تركيز الإنزيم يزيد من معدّل التفاعل إلى طلة ما ثم يبقى ثابتاً. بتعبير آخر زيادة تركيز الإنزيم له نفس التأثير على معدّل فاعل كزيادة تركيز مادّة الأساس (انظر شكل 4-6).

درجة الحرارة Temperature

كما هو الحال في التفاعلات الكيميائية، التفاعل المحفّز بالإنزيم يتأثر حرارة. إلا أن الطبيعة البروتينية للإنزيمات تجعلهم حساسين بدرجة مميزة غيرات الحرارية وتحصر فعاليتهم عند درجات حرارة ذات مدى أضيق بكثير ما نشاهده في التفاعلات الكيميائية العادية. عند درجة حرارة ٥٠ م معدل فاعل المحفّز بالإنزيم عملياً صفر. بزيادة درجة الحرارة يزداد معدل التفاعل



شكل 5-6: تأثير مثالي لتركيز الإنزيم على معدّل التفاعل. تركيز مادّة الأساس عالٍ بما يكفي للإحتلال المستمر للمواقع الفعالة.

ال 4-6: تأثير مثالي لتركيز مادّة الأساس على معدل التفاعل المحفّز بالإنزيم.

زيادات ثابتة تقريبا. عموما يزداد معدل التفاعل بمتوسط 2,5 مرة لكل زيادة 10°C حتى 25°C . هذا ذو علاقة بعاملين.

- 1- زيادة في الطاقة الحركية لكل من جزئيات مادة الأساس والأنزيم.
- 2- زيادة فرص التصادم بين جزئيات الأنزيم ومادة الأساس كنتيجة لتهيجهم بالحرارة المرتفعة.

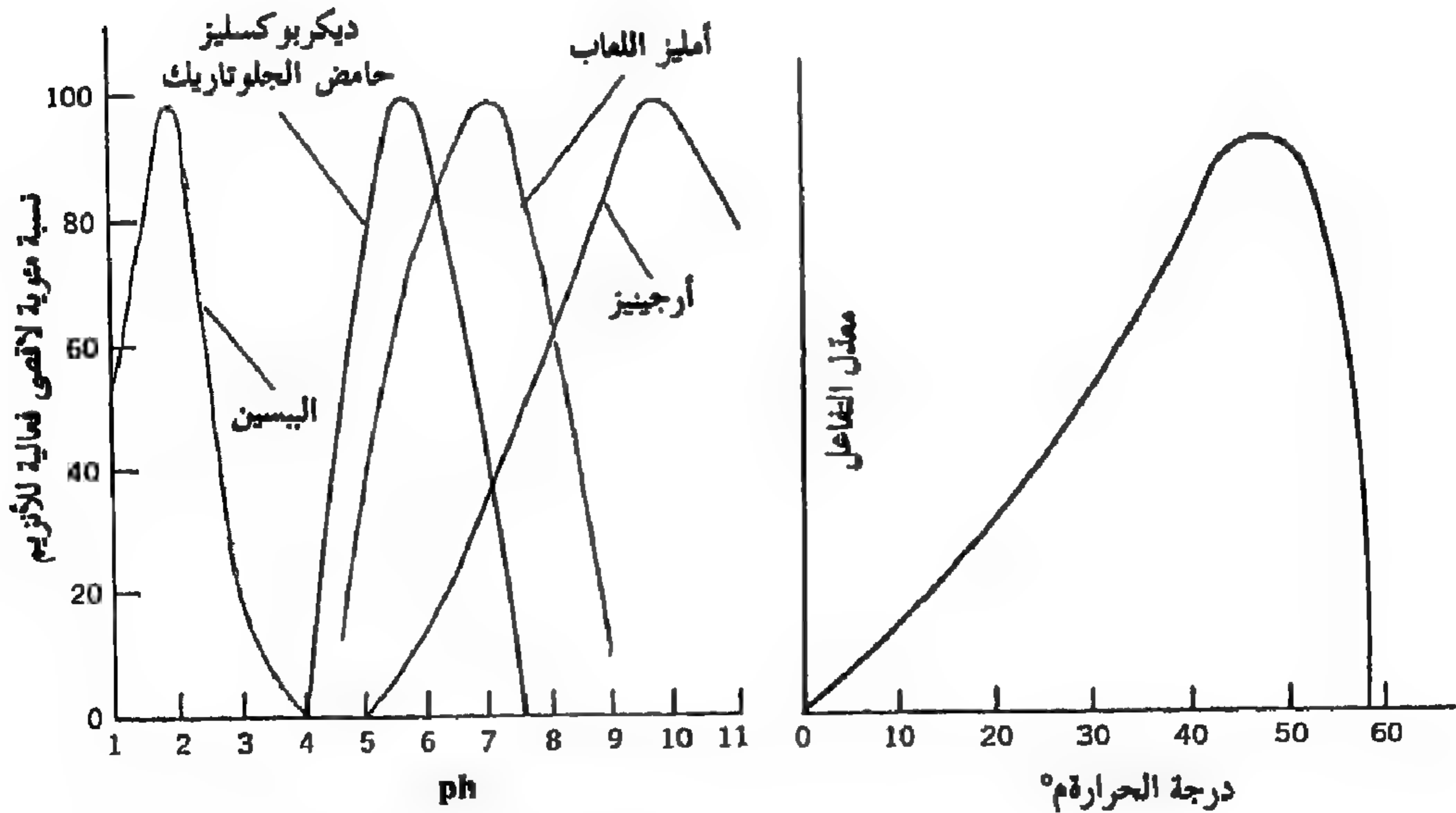
إلا أنه كلما أُقترَب من 30°C ، تصبح العوامل المؤدية إلى تغيير طبيعة الأنزيم أكثر ظهوراً، التركيب الجزيء المعقد للأنزيم عامل أساسي لفعاليته المحفزة. هذا التركيب مُحَافَظ عليه في شكله الفريد من نوعه بواسطة العديد من الوصلات الضعيفة تسمى الروابط الهيدروجينية. بسبب زيادة الفعاليات الحرارية تتمدد هذه الروابط وتتهشم في النهاية مع ازدياد درجة الحرارة. كما يحدث عند انهيار منزل من الورق، تمزق إحدى الروابط الهيدروجينية يسهل تمزق بقية الروابط وهكذا حتى لا يمكن بعد المحافظة على هيئة الأنزيم وتفقد الخواص المحفزة للأنزيم بالكامل. عموما الزيادة في درجة الحرارة وكذلك عوامل أخرى تسبب انهيار هيكل الأنزيم وهذا يسمى «فقدان الخواص الطبيعية denaturation». فقدان الخواص المحفزة فجائي جداً. في الحالات المثالية يبدأ عند حوالي 35°C م ويصل منهاه عند إقتراب درجة الحرارة من 60°C م (شكل 6-6).

يجب علينا أيضا أن نأخذ في الاعتبار عامل الزمن عند مناقشة تأثير درجة الحرارة على فعالية الأنزيم. في شكل 6-6 بإمكاننا أن نرى أن التفاعل يقترب من أقصى معدل له عند 45°C م. عند درجة الحرارة هذه يحدث أيضا انهيار للهيكل الأساس بجزيء الأنزيم. إذا حفظ التفاعل عند درجة الحرارة هذه لأي فترة زمنية، يحدث هبوط تدريجي في الفعالية.

تركيز أيون الهيدروجين (pH) Hydrogen ion concentration

التغيرات pH بإمكانها أيضا أن تغير طبيعة الأنزيم مما ينتج عنه هبوط في

فعالية. إلا أن هذا لا يظهر أنه التأثير الكبير لـ pH على التفاعلات المحفزة الأنزيم. مثالياً، لكل أنزيم pH مثلى، أى تحول للجانب الحامض أو القاعدي تنج عنه هبوط فى الفعالية. البروتينات تتميز بأنها محملة بمجموعات أيونية شيرة التى قد تكون مشحونة أو غير مشحونة طبقاً لتركيز أيونات الهيدروجين فى بيئتهم الملاصقة. إذا حدث وكانت هذه المجموعات فعالة، كجزء من وقع فعال مثلاً، وأن تكون مركب الأنزيم - مادة الأساس يعتمد على حالتهم أيونية، من السهل أن نرى كيف أن التغيرات فى pH بإمكانها أن تسبب فيرات فى فعالية الأنزيم. وهكذا إذا كانت الحالة الأيونية لمادة الأساس عامل مهم فى التفاعل أى تغير فى الحالة الأيونية لمادة الأساس نتيجة لتغير فى pH يؤثر على معدل التفاعل. عند تساوى الظروف الأخرى أعلى كفاءة لأى تفاعل حفز بالأنزيم يمكن توقعها عند تلك الـ pH التى تترك أكبر عدد من الجزئيات فى حالة أيونية مناسبة من هذا العرض يمكننا أن نستنتج أنه لكل أنزيم مختلف pH مثلى مختلفة، هذا موضح فى شكل (6-7).



شكل 6-7: تأثير pH على فعالية البيسين، ديكربوكسيليز حامض الجلوتاريك. أمليز اللعاب والأرجينيز.

(After J.S. Fructon and S. Simmonds. 1959. General biochemistry. New York: Wiley.)

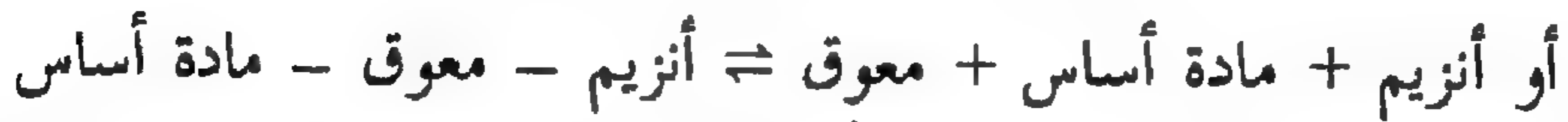
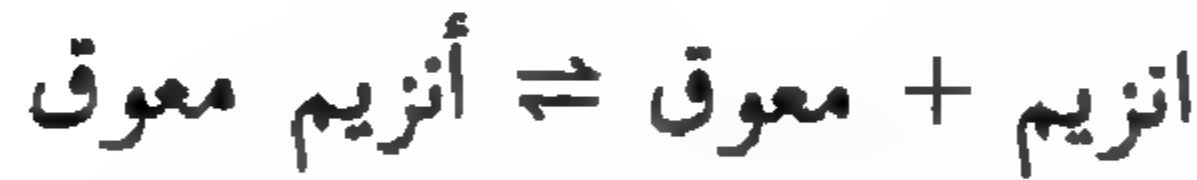
كل 6-6: تأثير مثالي لدرجة الحرارة على تفاعل حفز بالأنزيم.

المعوقات Inhibitors

حيث أن الأنزيمات هي بروتينات فهي محملة بتشكيلة من المجموعات الوظيفية قادرة على تبادل التفاعل interacting مع العديد من المركبات الأخرى. التفاعل التبادلي للأنزيم مع مواد غير مادة الأساس العادية يقود في كثير من الأحيان إلى تغير التركيب الضروري للفعالية المحفزة. إذا ما حدث هذا يكون هناك ضياع ما للكفاءة التحفيزية أو إبطال بالكامل لفعالية الأنزيم. معوقات الأنزيمات يمكن تقسيمها إلى مجموعتين عامتين، تنافسية وغير تنافسية، المعوقات التنافسية سبق نقاشها في موضع سابق من هذا الفصل ولذلك سوف لن نتعرض لها ثانية.

التعويق اللاتنافسي Noncompetitive inhibition

على النقيض من المعوقات التنافسية، المعوقات اللاتنافسية لا تتنافس مع الأساس من أجل المواقع الفعالة على سطح الأنزيم. نتيجة لذلك لا يمكن التغلب على التعويق اللاتنافسي بإضافة المزيد من مادة الأساس. عموماً في التعويق اللاتنافسي إما أن يتفاعل المعوق مع اجزاء من الأنزيم لا صلة لها بالفعالية المحفزة أو مع مركب الأنزيم - مادة الأساس.



في الحالة الأولى سبب التعويق غالباً ما يكون تحوراً في هيكل الأنزيم يهدم مقدرة الأنزيم ومادة الأساس على التفاعل في بينهما. في الحالة الثانية يطل المعوق فعالية مركب الأنزيم - مادة الأساس.

الملخص Summary

التفاعلات الكيميائية الحيوية المنظمة - المتكاملة والمركبة التي تعطى منظومة ما خواص الحياة تقع تحت سيطرة وتنظيم محفزات عضوية تسمى

الأنزيمات. الأنزيمات هي بروتينات ولهذا فهي حساسة لنفس العوامل المؤثرة في البروتينات. وهكذا فإن التغيرات في درجة الحرارة وتركيز أيون الهيدروجين ذات تأثير واضح على فعالية الأنزيم.

بالرغم من أن الكثير من الأنزيمات هي بروتينات بسيطة، الكثير منها أيضا بروتينات مندمجة conjugated proteins. مجموعاتهم الإضافية prosthetic عادة ماتكون ضرورية للفعالية. المجموعة الإضافية قد تكون غير عضوية (معادن مثلا) أو عضوية (NADP أو NAD مثلا).

أحد ملامح تفاعل الأنزيم مع مادة الأساس هو تكون مركب قبل حدوث تحليل لمادة الأساس. قدرة التركيبات المشابهة لجزئيات الأساس على التنافس على المواقع الفعالة على سطح الأنزيم وقد تأخذ كبرهان غير مباشر لمفهوم المركب.

في الكائن الحي الأنزيمات عادة ما تكون متركزة في الجهات التي يحدث فيها التفاعل الذي تحفزه. وهكذا الأنزيمات المهمة في عملية البناء الضوئي توجد في البلاستيدات الخضراء والأنزيمات ذات العلاقة بأكسدة الجليكوز إلى CO_2 و H_2O موجودة في الميتوكوندريا.

REFERENCES

1. Fruton, J. S., and S. Simmonds. 1959. *General biochemistry*. New York: Wiley.
2. Goodwin, T. W., and E. I. Mercer. 1973. *Introduction to plant biochemistry*. New York: Pergamon Press.
3. Hellerman, L., and C. C. Stock. 1938. Activation of enzymes. V. *J. Biol. Chem.* 125:771.
4. Klotz, I. M. 1954. Thermodynamic and molecular properties of some metal-protein complexes. In W. D. McElroy and H. B. Glass, eds., *Mechanism of enzyme action*. Baltimore: Johns Hopkins Press.
5. Smith, E. L., N. C. Davis, A. Adams, and D. N. Spackman. 1954. The specificity and mode of action of two metal-peptidases. In W. D. McElroy and H. B. Glass, eds., *Mechanism of enzyme action*. Baltimore: Johns Hopkins Press.
6. Sumner, J. B. 1926. The isolation and crystallization of the enzyme urease. *J. Biol. Chem.* 69:435.

الفصل السابع

الكربوهيدراتات Carbohydrates

مقدمة Introduction

الكربوهيدراتات، كما يشير اسمها، هي مجموعة من المركبات العضوية تحتوي عناصر الكربون والهيدروجين والأكسجين بنسبة 1:2:1 عموماً. إلا أن القاعدة المشار إليها قد وسعت لتشمل مركبات أخرى تحتوي على النيتروجين والكبريت ومركبات لا تنطبق عليها نسبة 1:2:1 للكربون والهيدروجين والأكسجين بدقة. لهذا السبب فإن التفكير في الكربوهيدرات لم يعد مقتصر على أنها «مائيات الكربون» Hydrates of carbon بل تجمع تحت تصنيف أكثر تعميماً كالألدهايدات متعددة الهيدوركسيل Polyhydroxyaldehydes أو ككيتونات متعددة الهيدوركسيل Polyhydroxyketones ومشتقاتهم.

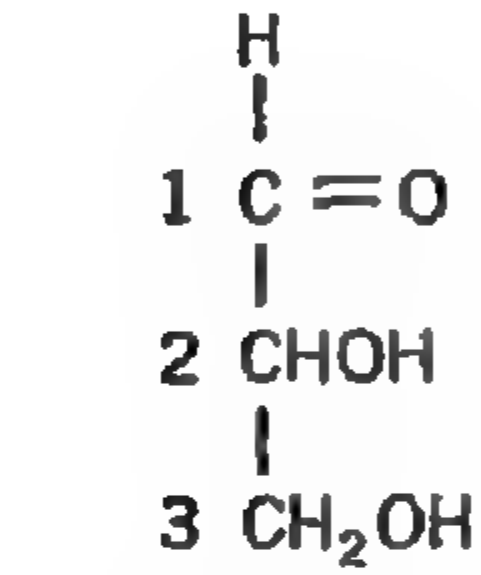
التصنيف Classification

إلى حد ما يمكن تقسيم الكربوهيدراتات إلى ثلاثة مجموعات كبيرة، السكريات الأحادية Monosaccharides، السكريات محدودة العدد Oligosaccharides، والسكريات المتعددة Polysaccharides. المجموعة الأولى السكريات الأحادية هي أقل الكربوهيدراتات تعقيداً ولا تنتج، عند التحلل المائي، كربوهيدراتات بسيطة وهي الوحدات التي تبنى منها السكريات محدودة العدد والمتعددة الأكثر تعقيداً. أيضاً السكريات قليلة العدد بسيطة نسبياً وهي متكونة من اثنين أو أكثر من السكريات الأحادية مرتبطة مع بعضها بروابط جليكوسيدية Glycosidic linkages. من الناحية الأخرى السكريات المتعددة هي جزيئات معقدة ذات وزن جزيء كبير متكونة من عدد كبير من السكريات الأحادية متصلة ببعضها بروابط جليكوسيدية. الحد الفاصل بين السكريات قليلة العدد والسكريات المتعددة متسع للغاية. باستطاعة المرء أن يسمى ما كبر حجمه من سكر محدود العدد سكر متعدد أو أن يسمى ما صغر حجمه من السكريات المتعددة

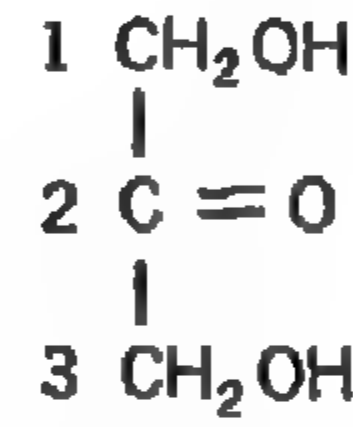
سكريات محدودة العدد.

سكريات الأحادية Monosaccharides

إذا تمسكنا بالتعريف الأساسي للكربوهيدرات (مائيات الكربون)، إذا مركبات ثنائية الكربون مثل الفورمالديهايد وحامض الخل «أستيك» يجب تبارهما من ضمن الكربوهيدرات. إلا أن بعض الخواص الكيميائية والفيزيائية بمقترنة بالكربوهيدرات لا توجد في هذه المركبات. عموماً يعتبر جلايسيرالديهايد Glyceraldehyde والأسيتون ثنائي الهيدروكسيل dihydroxyacetone أبسط أنواع الكربوهيدرات.



جلايسيرالديهايد



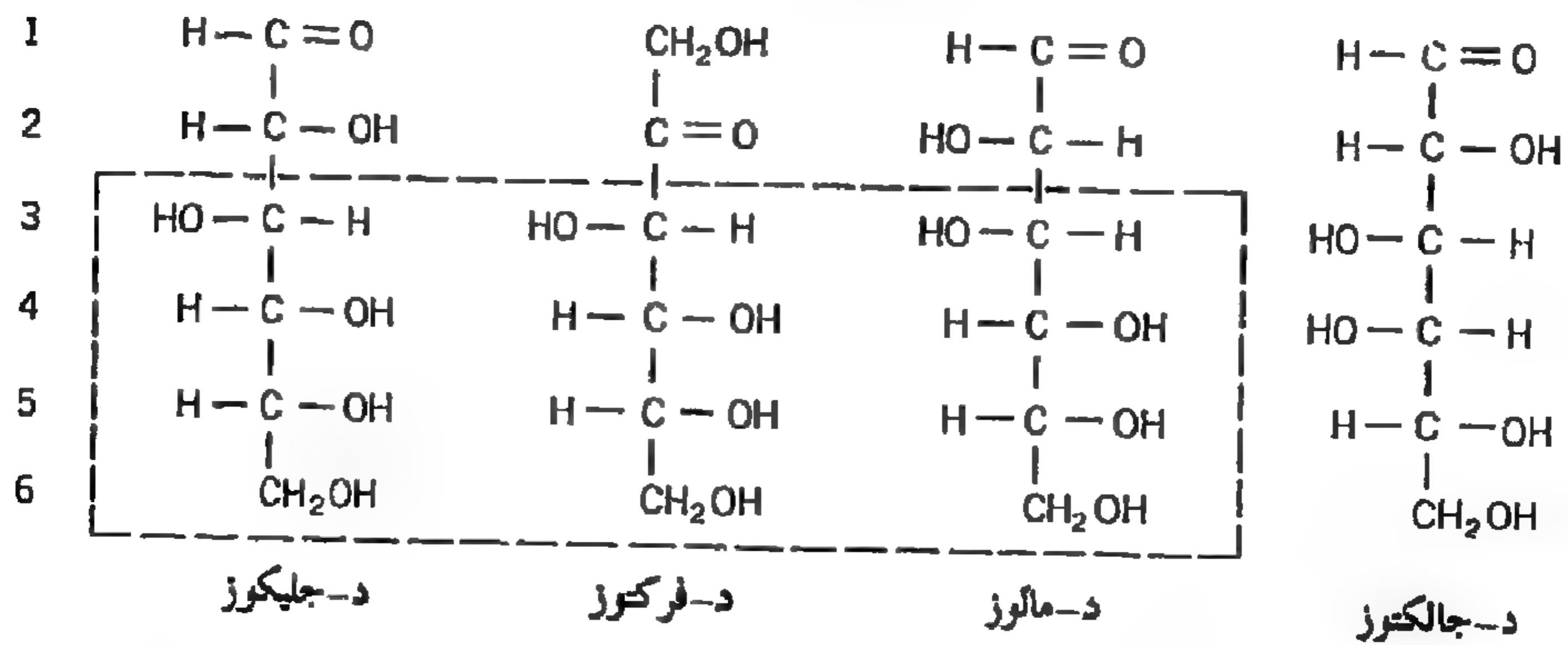
أسيتون ثنائي الهيدروكسيل

عند أخذ المركبات المذكورة أعلاه في الاعتبار فإن هذا سيساعدنا في اصطلاحات المستعملة في وصف السكريات. على سبيل المثال السكريات أحادية مصنفة طبقاً لعدد ذرات الكربون الموجودة. وهكذا يسمى كل من جلايسيرالديهايد والأسيتون ثنائي الهيدروكسيل بالسكريات الثلاثية Trioses. نلاحظ أيضاً أنه في هذه المركبات إحدى ذرات الكربون تحمل أكسجين ثانوي على الكربون الأول للجلايسيرالديهايد مكونة مجموعة ألديهايد aldehyde group وعلى الكربون الثاني للأسيتون ثنائي الهيدروكسيل مكونة مجموعة كيتون Ketone group. وهكذا بإمكاننا التمييز بين هذين السكرين ثلاثيين بتسمية الجلايسيرالديهايد ألدوز Aldose والإسيتون ثنائي الهيدروكسيل يتوز Ketose مجموعة الألداهيد ومجموعة الكيتون تعرف بالمجاميع الاختزالية نظراً لقابليتهم للتأكسد بواسطة مركبات معينة تختزل بدورها في

التفاعل. السكريات الحاملة لهذه المجاميع تسمى السكريات الإختزالية.

مايعنى النبات هو أن السكريات الأكثر أهمية هي السكريات الخماسية (سكريات تحتوى على خمس كربونات) والسكريات السداسية (سكريات تحتوى على ست كربونات).

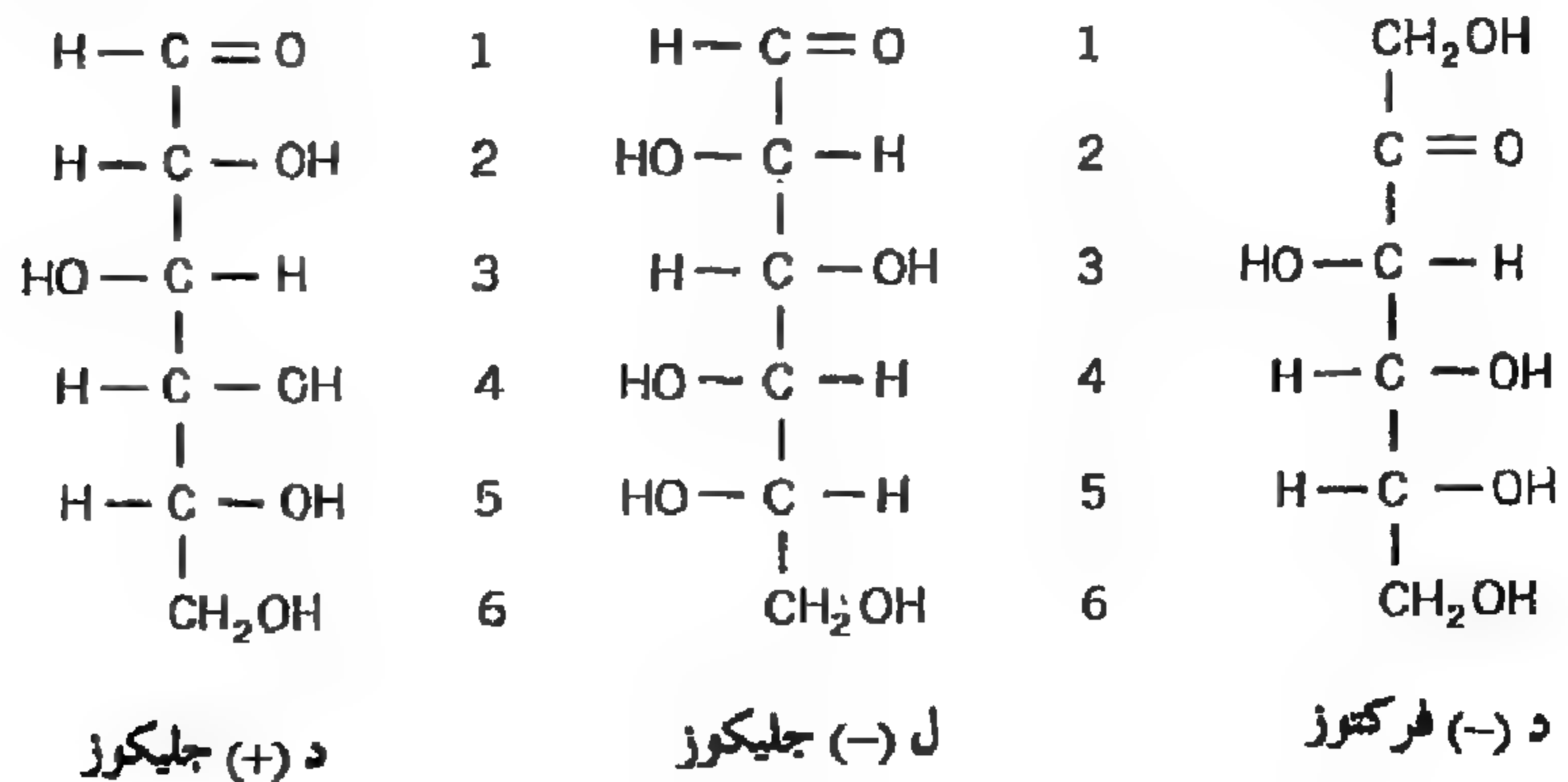
السكريات السداسية Hexoses: السكريات السداسية الأربع د- جلوكوز، د- فركتوز، د- مانتوز و د- جالكتوز توجد عموماً في معظم النباتات إما كمكونات لبعض الكربوهيدرات الأكثر تعقيداً أو مذابة في الخلية. عموماً الجلوكوز والفركتوز هما السكران السداسيان الوحيدان الموجودان ذائبان بكيفية متحررة. بإمكان المرء أن يرى وبسرعة الإختلاف البسيط في تركيب هذه السكريات. في الثلاثة الأولى الإختلافات الوحيدة توجد على ذرتي الكربون الأولى والثانية. الفركتوز «كيتوز» وبذلك فهو يختلف عن سكري الألدوز الجلوكوز والمانوز، إلا أن الكربونات الأربع الأخيرة متطابقة في هذه المركبات الثلاث الجالكتوز يختلف عن الجلوكوز في موضع مجموعة الهيدروكسيل على الكربون الرابع فقط.



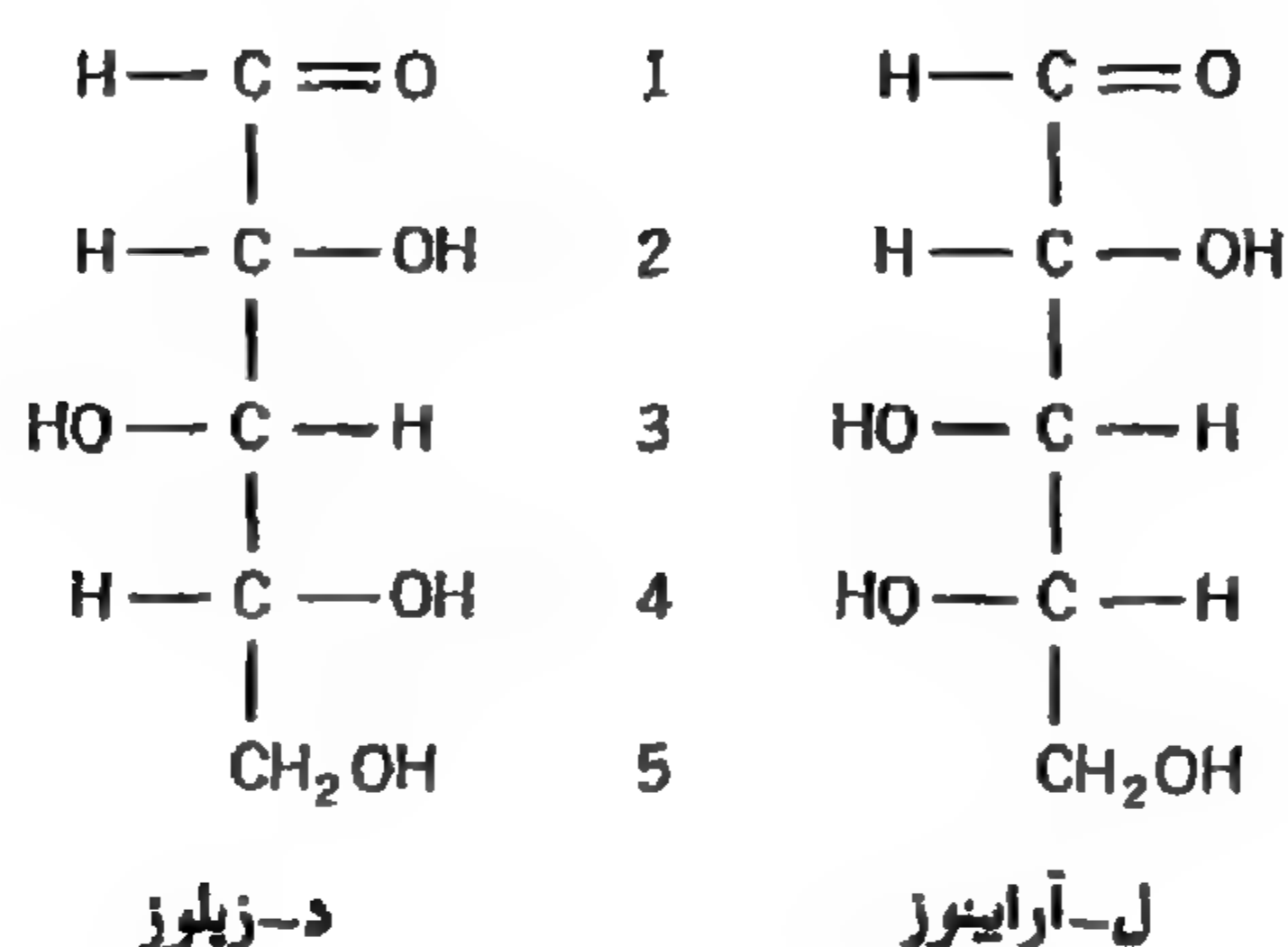
تتميز السكريات السداسية باحتوائها العديد من ذرات الكربون الغير متماثلة Asymmetric carbons (تحتوى على أربع إحالات مختلفة). هذا يسمح بتكوين العديد من الأشكال Diastereoisomers المختلفة في خواصها الفيزيائية، الكيميائية والبيولوجية والمعروفة باسماء مختلفة مثل الجلوكوز، مانتوز، جالكتوز

الخ. إلا أن هذه السكريات يمكن أيضا أن تكون لها صور مرآتية والتي هي متطابقة في كل الخواص الطبيعية ماعدا الدوران البصري Optical rotation. نعى هنا بالدوران البصري أن مُستوى من الضوء المستقطب المرسل بواسطة محلول نقى من هذه المركبات المرآتية إما أن يُدار إلى اليسار «يسارى الدوران Levorotatory» أو إلى اليمين «يميني الدوران Dextrorotatory» حسب نوع الصورة المرآتية الموجودة. تقليديا يوضع الحرف د Italic letter d أو علامة الزائد (+) قبل اسم السكر في حالة الدوران لليمين والحرف ل Italic letter l أو علامة الناقص (-) في حالة الدوران إلى اليسار. وهكذا يوجد عندنا د (+) جليكوز، ل (-) جليكوز.

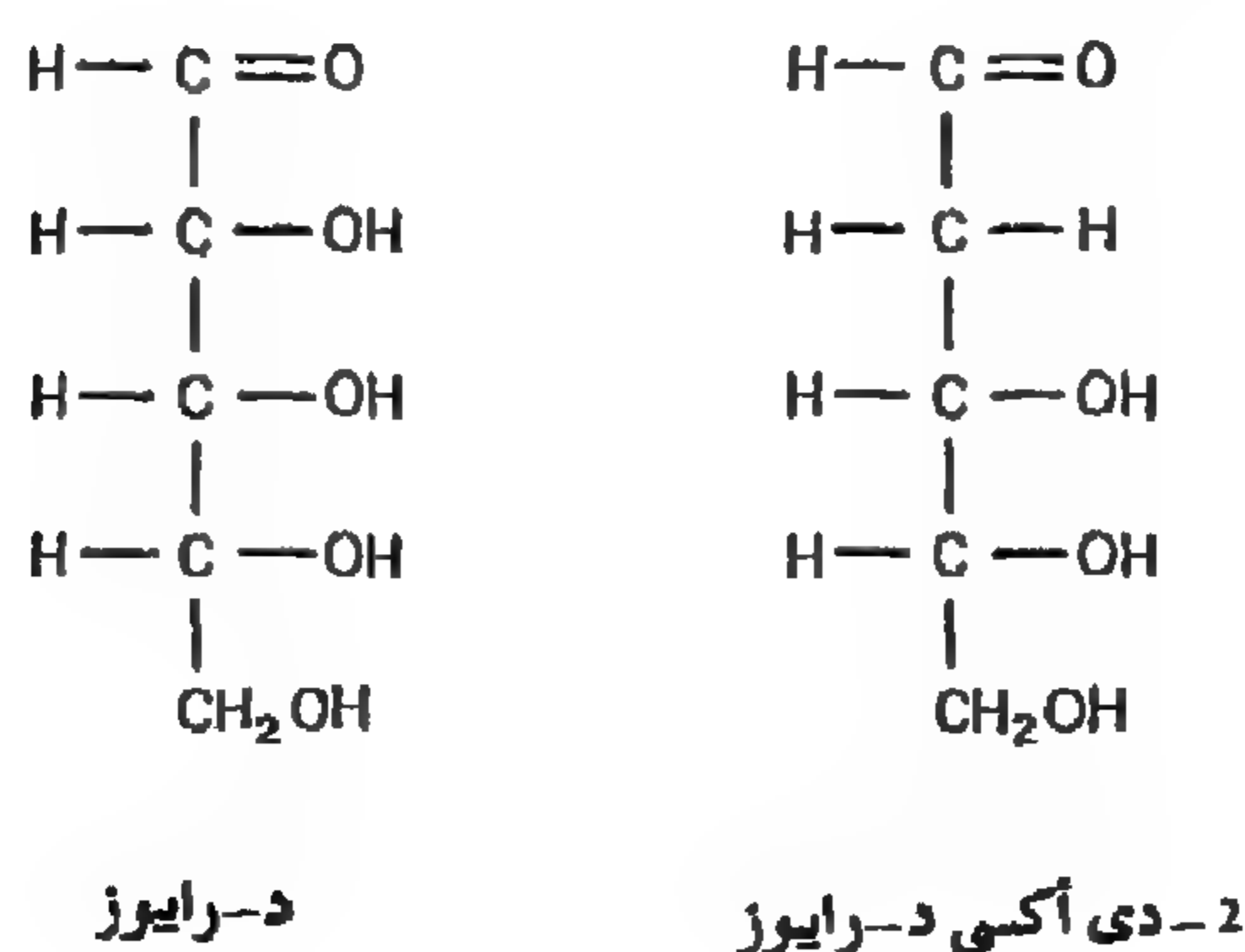
بالرغم من أن استعمال د أو ل (+ أو -) يدل بعض الشيء على الخواص البصرية للسكريات لا يعطى أى معلومات على التشكيل حول المراكز الغير متماثلة في الجزيء. لقد عُمل نظام مبنى على الخواص التشكيلية أكثر من الخواص البصرية والذرة المفتاح التى تستعمل عادة في هذا النظام هي ذرة الكربون الغير متماثلة الحاملة لأعلى رقم. في السكريات السداسية هذه الذرة هي الكربون رقم 5 ويقال عن مجموعة الهيدروكسيل لهذا الكربون أنها في وضع د أو وضع ل. عندما نكتب تركيب سكر ما على الورق يكتب هيدوركسيل كربون 5 لسكر سداسي «د» على يمين السلسلة الكربونية. في السكر السداسي «ل» الهيدروكسيل تكتب على يسار السلسلة الكربونية كما هو موضح في تكوين الجليكوز والفركتوز. عمليا كل السكريات الموجودة في النبات هي من التشكيلة د. إلا أنه ل - جالكتوز النادر هو أحد مكونات الآجار.



السكريات الخماسية **Pentoses**: السكريات الخماسية هي سكريات تحتوى على خمس كربونات وهي نادراً ماتوجد مذابة على هيئة متحررة فى سيتلازم الخلية. إلا أن هذه السكريات توجد بغزارة كمكونات لبعض الكربوهيدرات النباتية الأكثر تعقيداً. وهكذا د-زيلوز **D-xylose** ول-أرابينوز **L-arabinose** توجد فى النباتات كمكونات الزيلاطات **Xylans** والأرابانات **Arabans** على التوالى سكريات متعددة ضخمة لها وظيفة بنائية فى جدار الخلية.

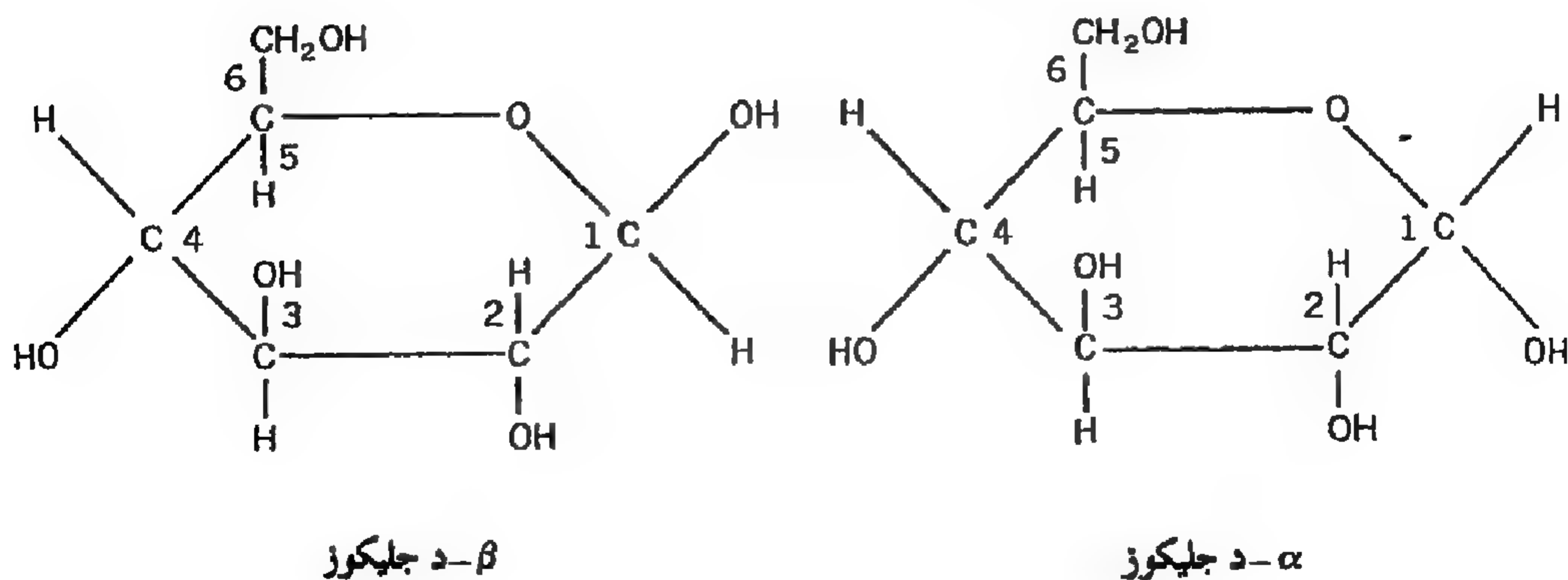


بالإضافة إلى الزيلوز والأرابانينوز فإن السكريات الخماسية د - ريبوز **D-ribose**، 2-دى أوكسى د-رايبوز **2-deoxy-D-ribose** شائعة الوجود فى النباتات كمكونات للأحماض النووية. بعض الأنزيمات المرافقة **Coenzymes** المهمة فى تفاعلات نقل الهيدروجين والمجموعات تحتوى على د - ريبوز كأحد مكوناتها. لاحظ التشابه الوطيد بين الرايبوز و 2 دى أوكسى راييوز. هذه السكريات الخماسية تختلف فى الإحلالات حول الكربون الثانى فقط. فى



مكان مجموعة الهيدروكسيل يحمل 2 - دى أكسى رايبوز ذرة هيدروجين. سنتعلم المزيد عن هذين السكرين الخماسيين عند مناقشة التنفس وتركيب ووظيفة الأحماض النووية فى الفصول اللاحقة.

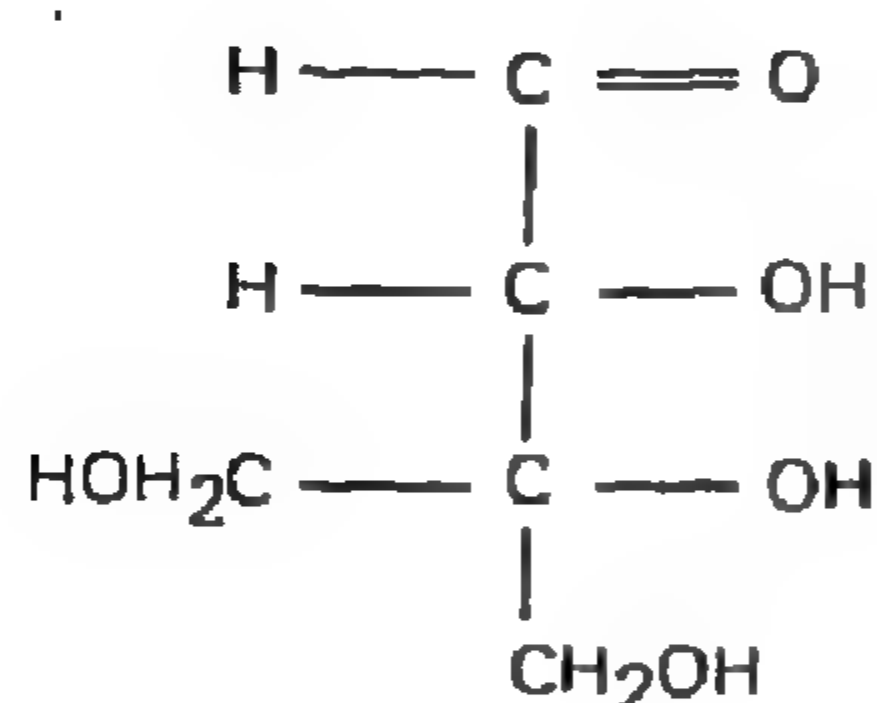
التركيب الحلقى Ring structure : فيما مضى من نقاشنا للكربوهيدرات إعتبرنا السكريات كتركيبات لسلاسل مستقيمة بينما توجد الكربوهيدرات فى الحقيقة على شكل حلقات أو دوائر. يوجد فى سلسلة الكربون للجليكوز أربعة مراكز غير متماثلة (الكربون 2, 3, 4, 5). إذا اقتربا موضعى الكربون 1, 5 من بعضهما، كما قد يحدث فى المحاليل، قد يتكون جسر أكسجينى بين هذان الكربونان مما ينتج عنه تكوين مجموعة هيدروكسيل على الكربون 1. هذا يخلق مركز جديد لعدم التماثل حول الكربون 1. وبهذا يكون لجزء الجليكوز خمسة كربونات غير متماثلة بدلا من أربع. مجموعة الهيدروكسيل المتكونة حديثا قد تكون فى موضع α أو β على الكربون 1، وهكذا تضاف ملامح أخرى إلى تصنيفنا للكربوهيدرات. بالرغم من أن α, β -د-جليكوز يظهر أن بنائهما متشابهة جداً فهما مختلفان تماما فى خواصهما الفيزيائية والكيميائية والحيوية. على سبيل المثال وحدات B د - جليكوز تكون بنية السليلوز وهو من السكريات المتعددة المكونة لجدار الخلية. واضح أن وظيفته هى التدعيم البنائى. من الناحية الأخرى وحدات α -د-جليكوز تكون بنية النشا. النشا هو المادة التخزينية الأكثر شيوعا فى النباتات.



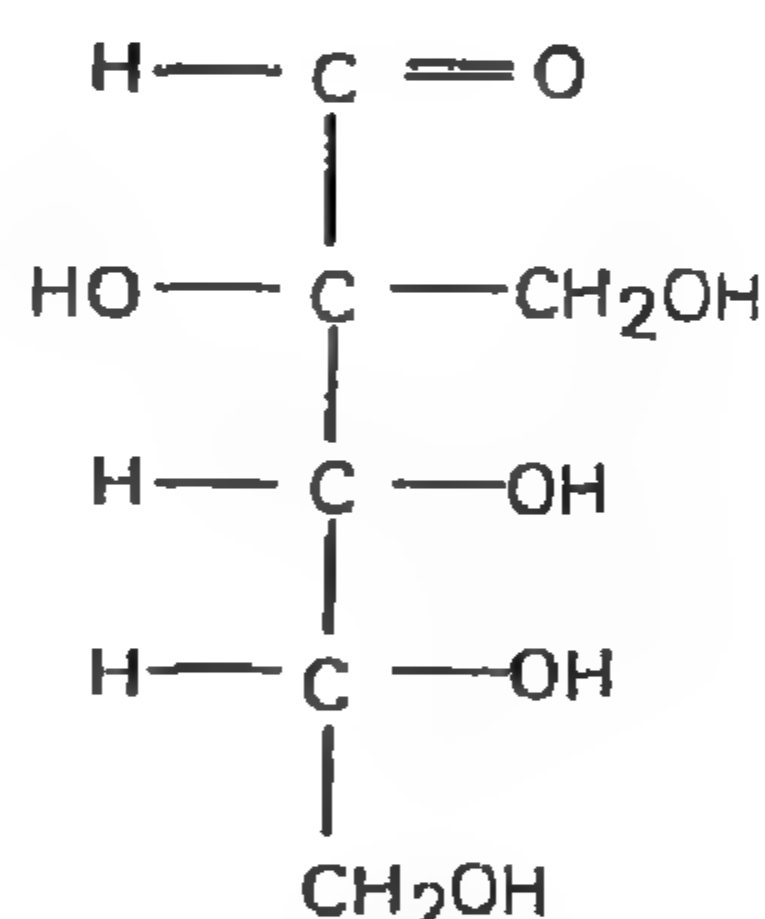
السكريات الأحادية ذات السلسلة المتفرعة *Branched chain monosaccharides* :

يوجد فى النباتات إثنان من السكريات الأحادية متفرعة السلسلة أحدهما سكر خماسى الكربون يسمى أبينوز apinose والآخر سكر سداسى يسمى هاماميلوز hamamelose (29). يوجد الأبينوز فى نباتى المقدونس Parsley وشجرة السهم Arrow wood كأحد مكونات ثلاثة جليكوسايدات glucosides مختلفة على الأقل. بينت الدراسات الحديثة وجود الأبينوز فى كثير من النباتات وبكميات كبيرة فى بعض الحالات. النباتات الأخرى التى تحتوى على أبينوز تشمل عشب البط Duck weed ، الوقلة Oleander ونجيلة الإيل Ealgrass.

أكتشف هاماميلوز أولاً فى قلف بندق – الساحر Witch - hazel حيث يوجد مختلطاً مع التين. وضحت دراسات شيرينبيرج وجماعته Scherpenberg et al. (38) وسيلمير وكاندلير Sellmair and Kandler (40) وجود الهاماميلوز فى كثير من النباتات الراقية خاصة فى أصناف *Primula species*.



آبينوز



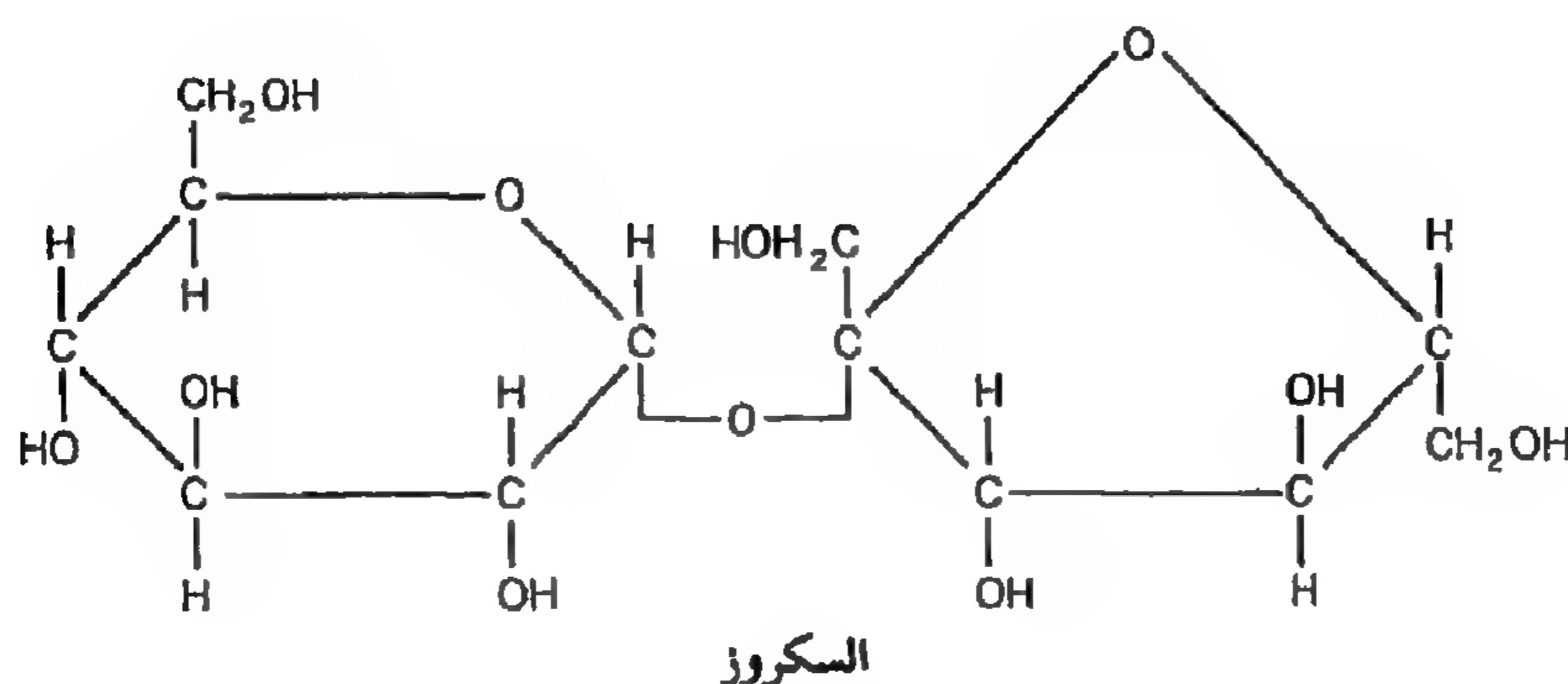
هاماميلوز

السكريات المحدودة العدد *Oligosaccharides*

عادة السكريات المحدودة العدد تصنف طبقاً إلى وحدات السكريات الأحادية التى تحتويها. بناءً عليه إذا كان عدد السكريات الأحادية المكونة للسكر محدد العدد اثنان فهذا السكر يسمى سكر ثنائى Diasaccharide وإذا كان ثلاث فهو سكر ثلاثى Triasaccharide وإذا كان أربع فهو سكر رباعى Tetrasaccharide إلخ. عموماً عندما يصل عدد السكريات الأحادية إلى عدد

كبير فان التركيب يعرف بالسكر المتعدد.

سكر النباتات الراقية الثنائي الأساسى هو السكروز Sucrose وهو ناتج عن تكتف الجليكوز والفركتوز - هذا يعنى أنه فى تكوين السكروز الجليكوز يربط مع الفركتوز وينتج عن ذلك تنحية الماء. حيث أن السكروز هو سكر المائدة الشائع المستعمل يوميا فهو ذو اهمية إقتصادية للإنسان. وهكذا فإن النباتات المنتجة لكميات كبيرة من السكروز مثل قصب السكر واللفت السكرى هي ذات قيمة عالية جداً.

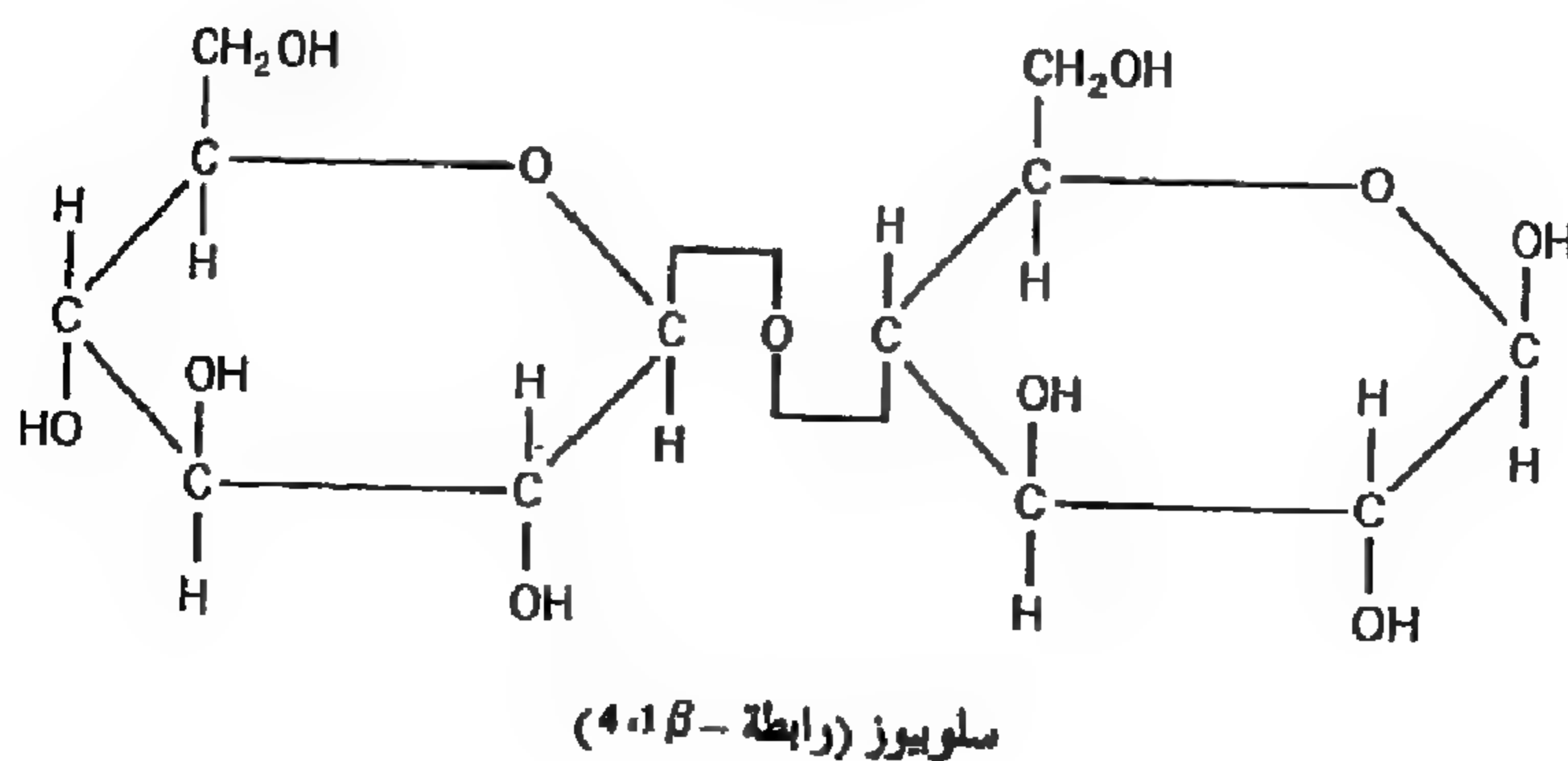
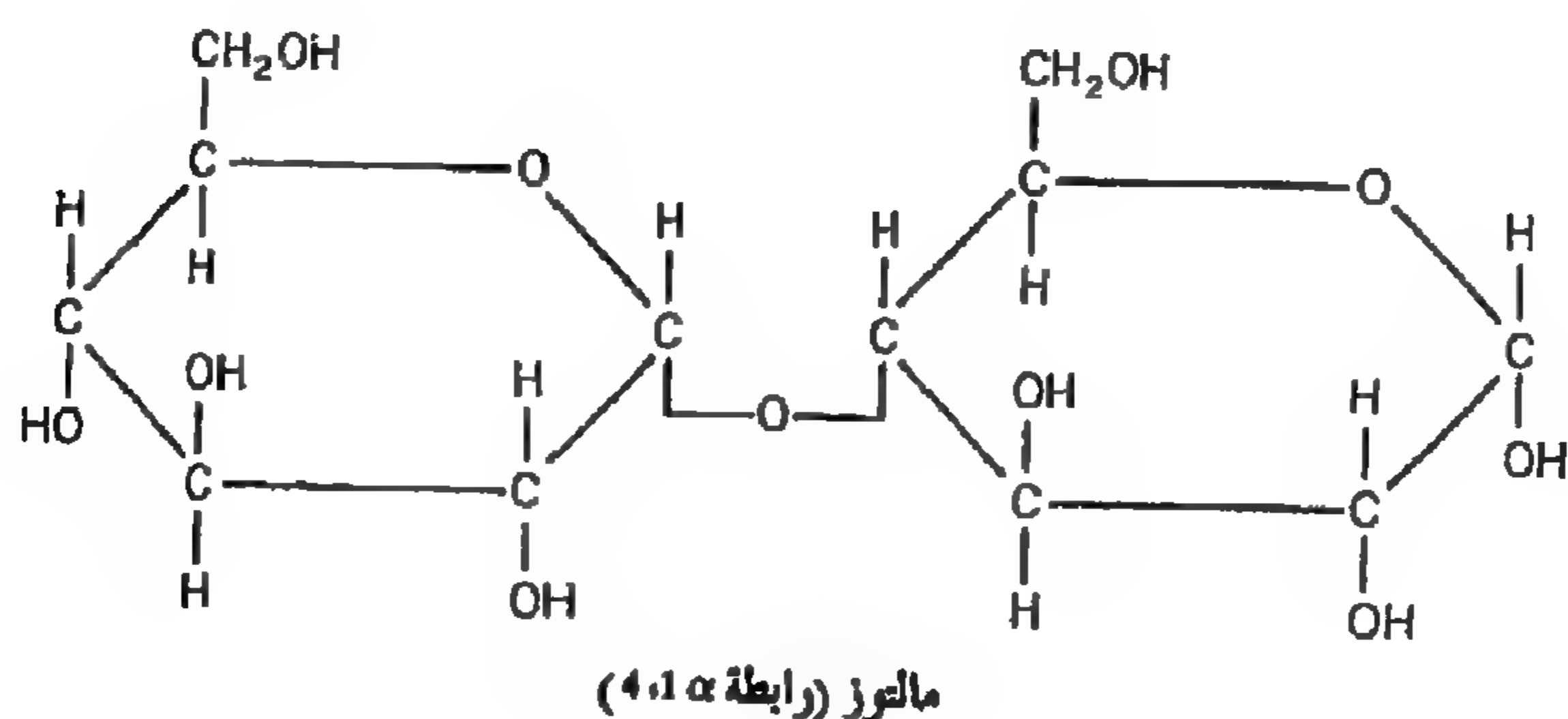


بالرغم من أن الجليكوز والفركتوز المكونان للسكروز هما سكران مختزلان فإن السكروز غير مُختزل. هذا راجع إلى أن المجموعتان المختزلتان للسكران البسيطان مُشتركة فى الرابطة التى تربطهما معاً والتى نتج عنها السكروز. هذا يعنى إن الجسر الأكسجينى بين السكرين الأحاديين يوجد بين الكربون 1 للجليكوز والكربون 2 للفركتوز وينتج عن ذلك تنحية مجموعتى الكربوكسيل المتحررتان لهذين السكرين. لابد أن نلاحظ أيضاً من بناء السكروز أن الفركتوز يوجد على هيئة حلقة خماسية (حلقة فُيرانوز furanose ring) بالمقارنة مع الجليكوز الذى يوجد على هيئة حلقة سداسية (حلقة بايرونوز pyranose ring).

السكروز هو التكوين الأساسى الذى تنتقل به الكربوهيدرات فى النباتات الراقية. فى السنوات الحديثة وبالإستعانة بالمواد المشعة تم توضيح هذه الحقيقة

بجلاء. أظهرت تجارب أجريت على نباتات تمت فيها عملية البناء الضوئي في جو من ثاني أكسيد الكربون المشع أن انتقال هذا الكربون المشع، بعد إتمام عملية البناء الضوئي، كان بصفة رئيسية على هيئة سكروز.

السكريات الثنائية الأخرى التي قد تكون لها أهمية ما هي عادة نواتج التفتت الجزئي للسكريات المتعددة مثل النشا والسليلوز. بناءً عليه التفتت الجزئي للنشا يمكن أن ينتج السكر الثنائي مالتوز maltose، وهو مركب يتكون من جزئين من د - جليكوز مرتبطين معاً برابطة α (1 - 4). الأرقام هنا تشير إلى الكربونات الداخلة في الرباط بين جزئي الجليكوز. من الناحية الأخرى التفتت الجزئي للسليلوز أو اللجنين قد ينتج السكر الثنائي سلبوز cellobiose، وهو مركب يتكون من جزئين من د - جليكوز مرتبطين معاً برابطة β (1 - 4). على النقيض من السكروز فكل من المالتوز والسلوبوز سكران مختزلان في الطبيعة. يوجد في كثير من النباتات سكريات ثلاثية مثل جينتيانوز gentianose



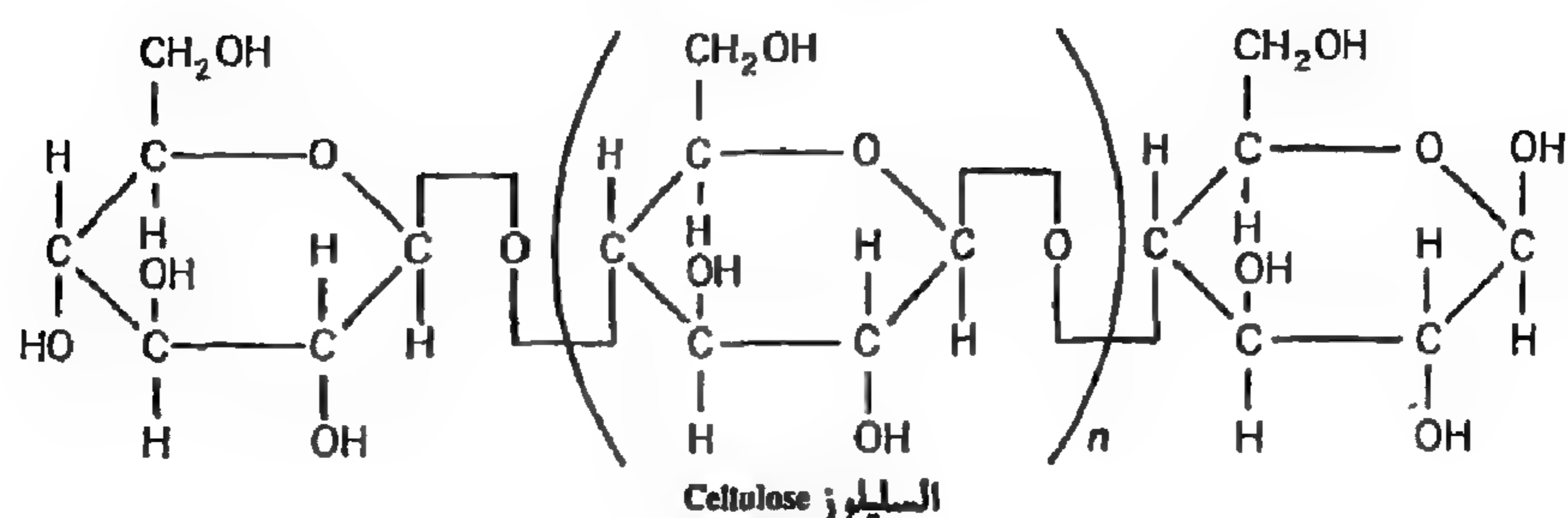
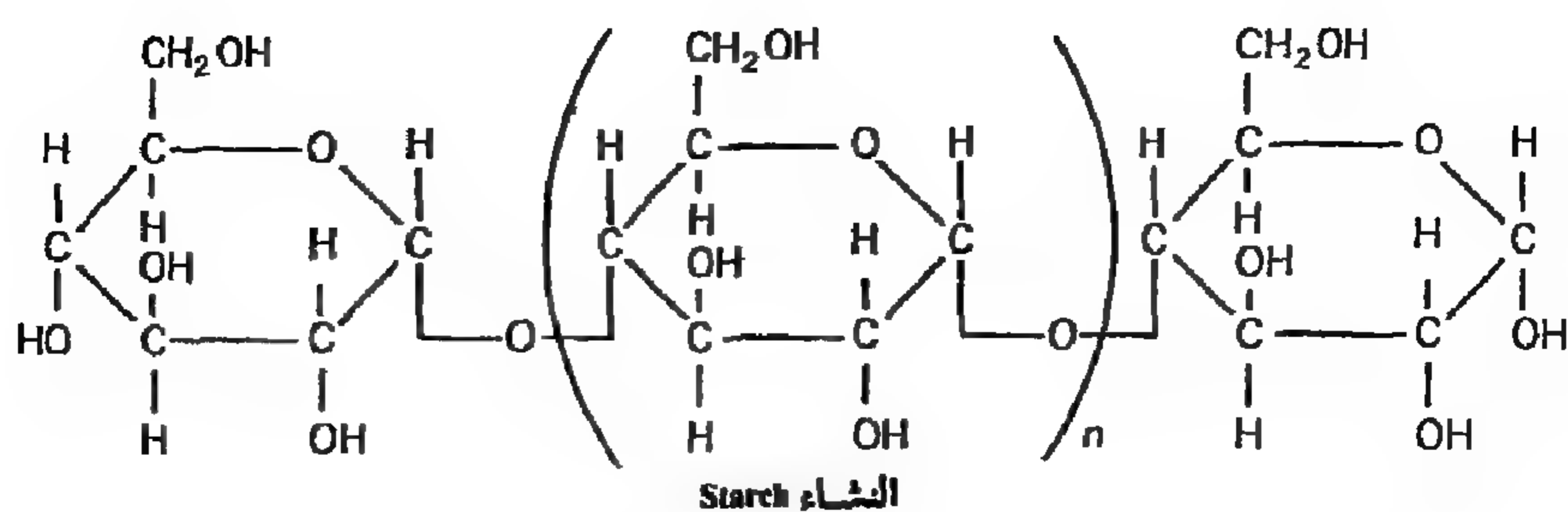
والرافينوز raffinose (29). عندما يتحلل جينتيانوز يعطى جزئيان من الجليكوز وجزء من الفركتوز. أما تحلل الرافينوز فيعطى جليكوز، فركتوز وجالكتوز. كل من الجينتيانوز والرافينوز سكران غير مختزلان. كميات صغيرة من الرافينوز توجد في اوراق الكثير من النباتات ولكن البذور تجمع كميات أكبر بكثير من الرافينوز خلال نضجها وتستهلكها أثناء الإنبات (29). يظهر أن فقدان أنسجة النبات للماء (كما هو الحال في تكوين البذور) يكون مصحوب بزيادة في تكوين الرافينوز. وجد زميرمان Zimmerman السكر الرباعي آستاكيوز stackyose في العديد من أصناف الأشجار (48، 49). تحلل الستاكيوز يعطى جليكوز، فركتوز، وجزئين من الجالكتوز.

بينت ملاحظة ويب وبيرلى Webb and Burley (44) الشقيقة أن الكربوهيدرات المنقول في الفراكسيناس *Fraxinus americana*، القرع *Cucurbita pepo*، الفيرباسكم *Verbascum thapsus*، هو الستاكيوز وليس السكروز.

السكريات المتعددة Polysaccharides

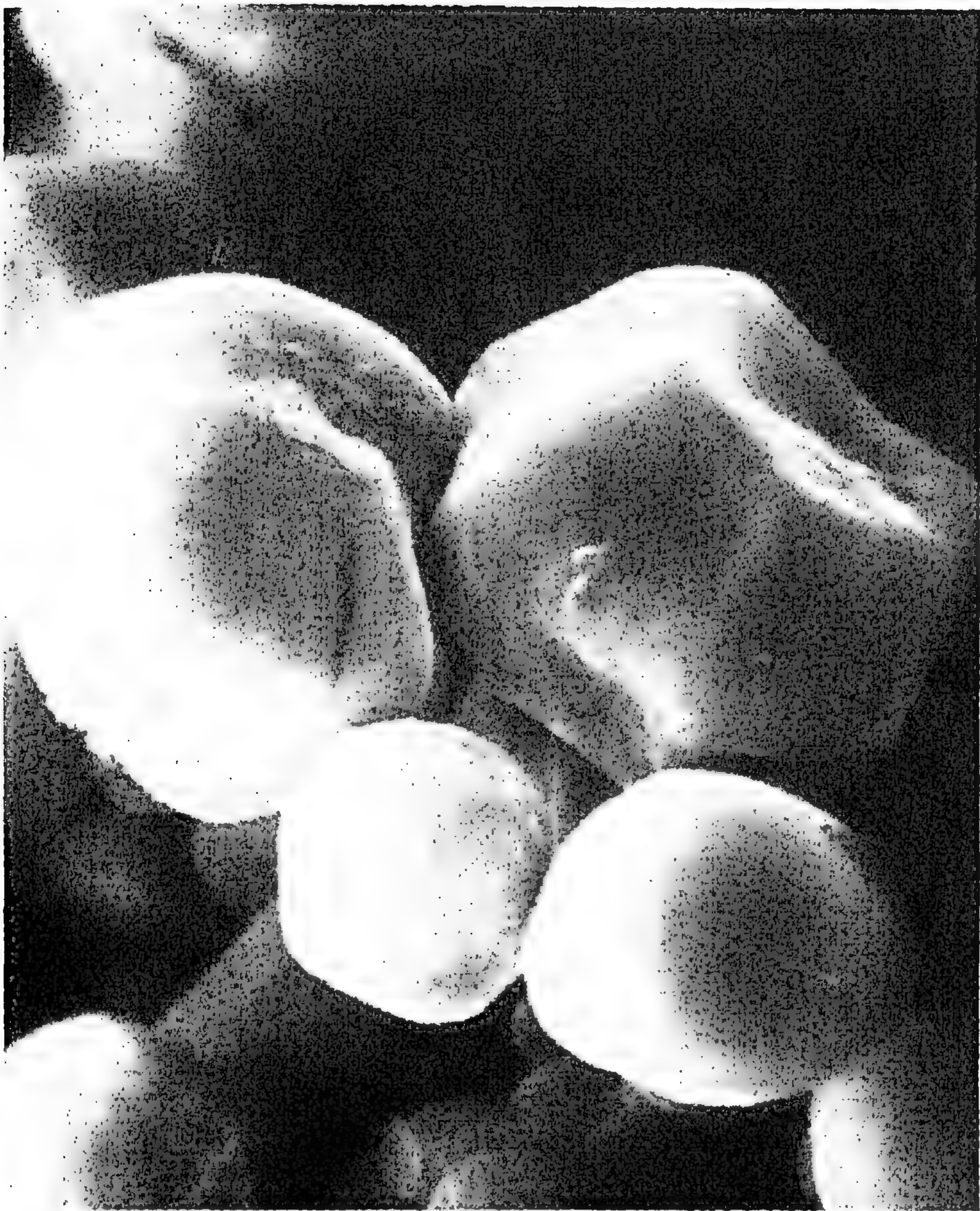
في كثير من الحالات، السكريات البسيطة الذي ينتجها النبات لا تستعمل في الحال، لكنها تتحول إلى سكريات متعددة. السكران المتعددان الأكثر شيوعاً في النبات هما النشأ، ناتج تخزيني للنباتات، والسليولوز، سكر متعدد بُنائى، الذي يكون الجزء الأكبر من جدار الخلية. في النباتات الدنيئة، مثل الطحالب والبكتريا والفطريات بالإضافة إلى النشأ والسليولوز توجد سكريات متعددة أخرى لها وظائف بنائية وغذائية.

النشأ مركب ذو وزن جزئى عال، وعند التحلل المائى التام، ينتج جزئيات α د - جليكوز فقط. أيضا السليولوز ذو وزن جزئى عال، وعند التحلل المائى التام، ينتج جزئيات B د - جليكوز. كل من هذين المركبين، والسكريات المتعددة بصفة عامة، (هناك استثناءات كثيرة) تختلف عن السكريات الأحادية والسكريات محدودة العدد لكونها عديمة الذوبان في الماء وإفترادها للطعم الحلو.



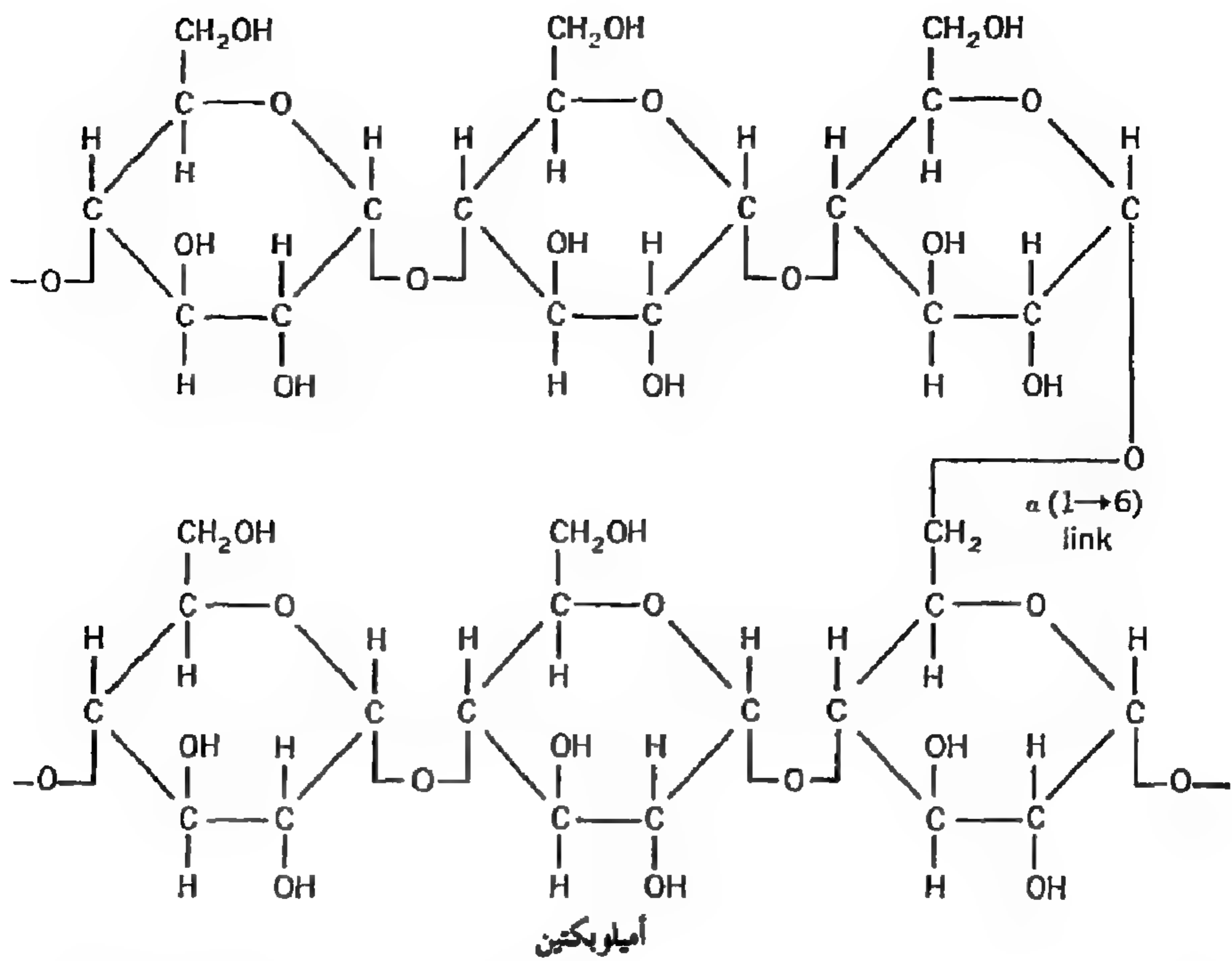
النشاء starch الكثير من السكر المنتج في البناء الضوئي يتحول إلى نشأ يتجمع في أنسجة النبات على هيئة حبيبات نشأ. مثل هذه الحبيبات توجد بوفرة في الأعضاء التخزينية مثل البذور والبطاطا والأبصال. إلخ، حيث تكون غذاءً إحتياطياً من أجل نمو وتنمية النبات. حبيبات النشاء كبيرة لدرجة يمكن معها تمييزها مجهرياً (شكل 1-7).

بالرغم من أن النشاء عادة ما ينظر إليه كسلسلة مستقيمة ذات قطع متعددة polymer من وحدات الجليكوز فهو في الحقيقة يتكون من إثنين من السكريات المتعددة أميلوز amylose وأميلوبكتين Amylopectin كل من هذه السكريات المتعددة ينتج α د - جليكوز عن التحلل المائي. إلا أن أميلوز سلسلة مستقيمة ذات قطع متعددة من وحدات الجليكوز، بينما أميلوبكتين جزئ متشعب. راوبط α (1-4) توجد في جزئ الأميلوز فقط. على النقيض من ذلك وبالإضافة إلى رابط α (1-4) يوجد في الأميلوبكتين روابط α (1-6) وهناك أيضاً بعض البراهين تؤيد وجود روابط α (1-3) في الأميلوبكتين (46). نظراً لأن تركيب الأميلوبكتين أكثر تعقيداً من الأميلوز فهو أقل ذواباً في الماء. بسبب هذا الاختلاف في الذوبان، يمكن فصل مكونا النشاء إذا ماترك النشاء مغموراً في



شكل 1-7 : صورة لحبيبات نشأ الذرة ذات ثلاث أوجه أخذت بواسطة المجهر الإلكتروني.
(Courtesy of Dr. C.T. Greenwood, Flour Milling and Baking Research Association, Chorleywood, England.)

الماء لفترات زمنية طويلة. اللون الأسود المزرق الذي يحدث عندما إضافة اليود إلى النشأ راجع إلى الاميلوز. أما الأميلوبكتين فيعطي لون اجمر أو بنفسجي مع اليود. الشكل الآتي لجزء الأميلوبكتين يوضح روابط α (1-4) و α (1-6).

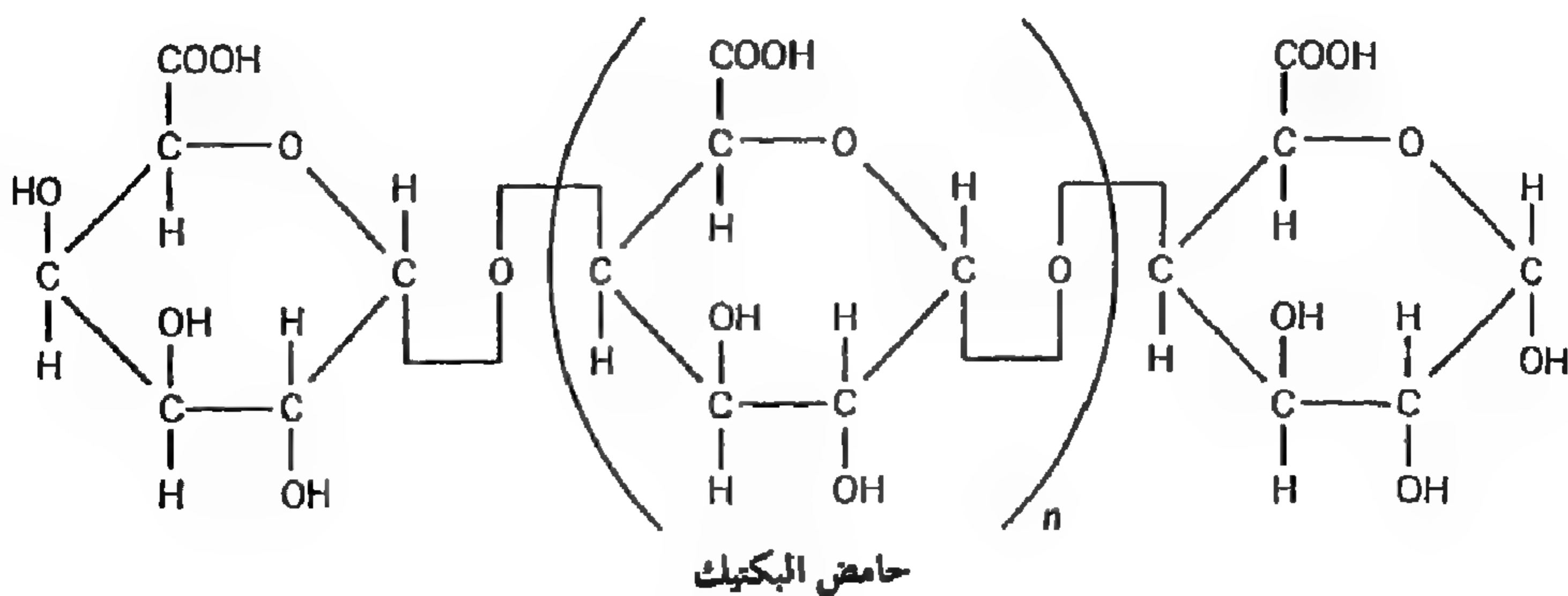


السليولوز cellulose : جزىء السليولوز سلسلة مستقيمة عديدة القطع ذات وزن جزىء عال ومكون من وحدات د - جليكوز ملتحمة ببعضها بروابط (1-4). السليولوز هو المكون الأساسى لجدار الخلية وبذلك يمكن اعتباره المركب العضوى الأكثر وفرة فى العالم. الجدار الأولى للخلايا الجديدة يتكون من حوالى 20% سليولوز اما المحتويات الباقية فهى سكريات متعددة غير سليولوزية وكمية صغيرة من البروتين. أثناء نضوج الخلايا تتكدس محتويات جدارية جديدة لتكوين الجدران الثانوية ويحمل جدار الخلية بمواد غير كربوهيدراتية مثل اللجنين، السوبرين أو الكيوتين. يكون السليولوز حوالى 43% من الجدار الثانوى.

السليولوز مادة خاملة نسبياً ولا تفتت كلياً إلا بالمعاملات الكيميائية الأكثر فعالية على سبيل المثال يمكن تفتيته إلى جليكوز عند معاملته بحامض الهيدروكلوريك أو الكبريتيك المركزين أو هيدروكسيد الصديوم المركز. السليولوز لا يذوب فى الماء ولكن يمكن أن يذوب فى محاليل الأمونيا ذات الأملاح النحاسية. نظراً لفقدان السليولوز للتفاعل الكيميائى، فلا قيمة

غذائية له. إلا أن نفس هذه الميزات تعطى السليلوز خواص بنائية ممتازة. بالرغم من أننا عادة ما نفكر في القيمة البنائية للسليلوز بالنسبة للنبات. يجب علينا أن ننظر أيضاً إلى قيمته البنائية بالنسبة للإنسان. قبل «فجر التاريخ» ومنذ ذلك الوقت خدمت الخواص الخاملة للسليلوز الإنسان بطرق متعددة – في الأدوات التي إستعملها وفي المسيججات وأهم من ذلك في البناءات التي بناها لحماية نفسه من بيئته. حقا إن السليلوز ليس فقط المركب العضوى الأكثر وفرة في العالم، ولكنه أيضاً أحد المركبات الأكثر قيمة.

المركبات البكتينية Pectic compounds: ثلاثة أنواع من المركبات البكتينية لوحظ وجودها في النبات. حامض البكتيك pectic acid وإثنين من مشتقاته يسميان البكتين pectin والبكتين الأولى protopectin. توجد المواد البكتينية بوفرة أكثر في الصفيحة الوسطى middle lamella بين جدران الخلايا، عادة على هيئة أملاح كالسيوم أو ماغنسيوم لحامض البكتيك إلا أنه يوجد أيضاً البكتين والبكتين الأولى. حامض البكتيك النقى هو جزيء غير متفرع يحتوى على حوالى 100 من بقايا حامض د – جالكتويرونيك galacturonic acid متصلة ببعضها بروابط $\alpha (1 \rightarrow 4)$. عند التحلل المائى التام، يُطلق حامض البكتيك جزيئات حامض جالكتويورونيك. حامض الجالكتويورونيك يختلف عن الجالكتوز في الكربون السادس فقط والذي هو مجموعة كاربوكسيل ($-\text{COOH}$) أكثر من كونه مجموعة كارينول ($-\text{CH}_2\text{OH}$). ويذوب حامض



البكتيك في الماء ويمكن ترسيبه بأيونات الكالسيوم.

البكتين يشابه إلى حد كبير حامض البكتيك، الفرق الوحيد يكمن في أستره الكثير من مجموعات الكربوكسيل بمجموعات الميثايل. يكون البكتين مع الماء معلق غروي. هذا المعلق «يستقر» أو يكون هلامية عند إضافة تركيزات صغيرة من الكحول أو تركيزات عالية من السكر. قدرة البكتين على تكوين الهلاميات تعطى له قيمة تجارية وذلك في صنع الهلاميات.

مصطلح البكتين الأولي يُعنى به كل المواد البكتينية عديمة الذوبان (9). نظرا لعدم ثبات البكتين الأولي، فإنه لم يتم فصل هذا المركب بنجاح. كنتيجة لذلك لا يعرف الكثير عن تركيب ومكونات البروتوبكتين بالرغم من أنه يعتقد أنه جزيء أكبر بكثير من حامض البكتيك أو البكتين. البكتين الأولي يتجمع بكميات كبيرة في بعض الثمار مثل التفاح والكمثرى. خلال نضج الثمار يتحول البكتين الأولي إلى المواد الأكثر ذوابا - البكتين وحامض البكتيك.

بالرغم من أن بقايا حامض الجالكتونيورنيك المرتبط بـ α (1-4) يكون معظم المواد البكتينية، يظهر أنه من المؤكد أيضا وجود بعض السكريات المتعددة الغير يورنيديّة nonuronide بكميات صغيرة. السكريات الغير يورنيديّة التي فصلت من المواد البكتينية المتحللة مائيا تشمل د - جالكتوز، ل - أرابانوز، ل - رهامنوز، د - جليكوز، 0-2 - ميثايل - ل - فيكوز و 0-2 - ميثايل - ل - زيلوز (10، 47). السكريات الخماسية المتعددة بينتوسانات pentosans سكريات توجد أيضا في النباتات وهي عديدة القطع تتكون من سكريات خماسية الكربون إثنان من السكريات الخماسية المتعددة وجودها شائع في النباتات هي الزيلان zylan وأرابان araban والتي عندما تتحلل مائيا تعطى زيلوز وأرابانوز على التوالي. الزيلان هو السكر الخماسي الأكثر وفرة في النبات وذلك لكونه إحدى المكونات المهمة لنسيج الجدار الخلوي. عادة الزيلان ذو قطع متعددة صغيرة وغير متفرعة نسبيا تتكون من وحدات د - زيلوز مرتبطة ببعضها بروابط β (1-4). من ضمن تركيب الزيلان ربما يوجد أيضا وحدات سكرية أخرى (مثل ل - أرابانوز) ووحدات سكرية حامضية (مثل حامض جكيلويورنيك).

الأرابان أيضا ينظر إليه كمتعدد القطع صغير نسبيا متكون بصفة رئيسية من

وحدات ل - أراباينوز مرتبطة ببعضها بروابط α (1 - 5). بالرغم من أن الأراباينوز هو السكر الرئيسي الموجود توجد أيضا سكريات أخرى مثل د - زيلوز. بالرغم من أن البنتوسانات أحد مكونات نسيج الجدار الخلوي يظهر أنه هناك ندرة في توفر البنتوسانات كمادة غذائية تخزينية. هذا على الأخص صحيح تحت ظروف نقص الغذاء. التركيب الكيميائي للخشب المستخلص من شجرتين من مغطاة البذور وشجرة من معراة البذور مبين في جدول 1-7.

تحويل الكربوهيدرات Transformation of carbohydrates

حالة الكربوهيدرات في النبات حالة ديناميكية. في المراجع هناك أمثلة متعددة تشرح تفاعلات تحويلية متنوعة بين الكربوهيدرات المختلفة. أيضا، حيث أن الكربوهيدرات هي مصدر كامن للطاقة، فتفتتها ينتج عنه الطاقة المستعملة في كثير من التفاعلات التكوينية للخلية. تكوين البروتين، الدهون إلخ. بالإضافة فإن هياكل الكربون المنتجة كنتيجة للتحويل ولتفتت الجزيء للسكريات ضرورية لبناء البروتين والدهنيات إلخ. أحد الملامح الأكثر شيوعاً وبحق الأكثر أساسية للتفاعلات التحويلية الشاملة للكربوهيدريت هي التفسفر phosphorylation.

جدول 1-7: التركيب الكيميائي لخشب شجرتين من مغطاة البذور وشجرة من معرات البذور. كل القيم هي نسب مئوية لخشب خال من الفعالية الفائقة.

المكونات	الميل الأحمر (<i>Acer nurburm</i>)	البيرك الأبيض (<i>Betula papyrifera</i>)	بالسام فير (<i>Abies balsamea</i>)
سليروز	45	42	42
لجنين	24	19	29
جليكوروبوزيلان	25	35	—
جليكومانتان	4	3	—
أرابينوجليكوروبوزيلان	—	—	9
جالاكتوجليكومانتان	—	—	18
بكتين، نشأ	2	1	2

After T.E. Timell. 1965. In W.A. Coté, Jr., ed., Cellular ultrastructure of Woody plants syracuse University Press. Syracuse, N.Y.

التفسفر Phosphorylation

فى أى دراسة لمجموع تفاعلات الكربوهيدرات يظهر أن الخطوة العملية الأولى فى كل التفاعلات الشاملة للسكريات هى التفسفر.

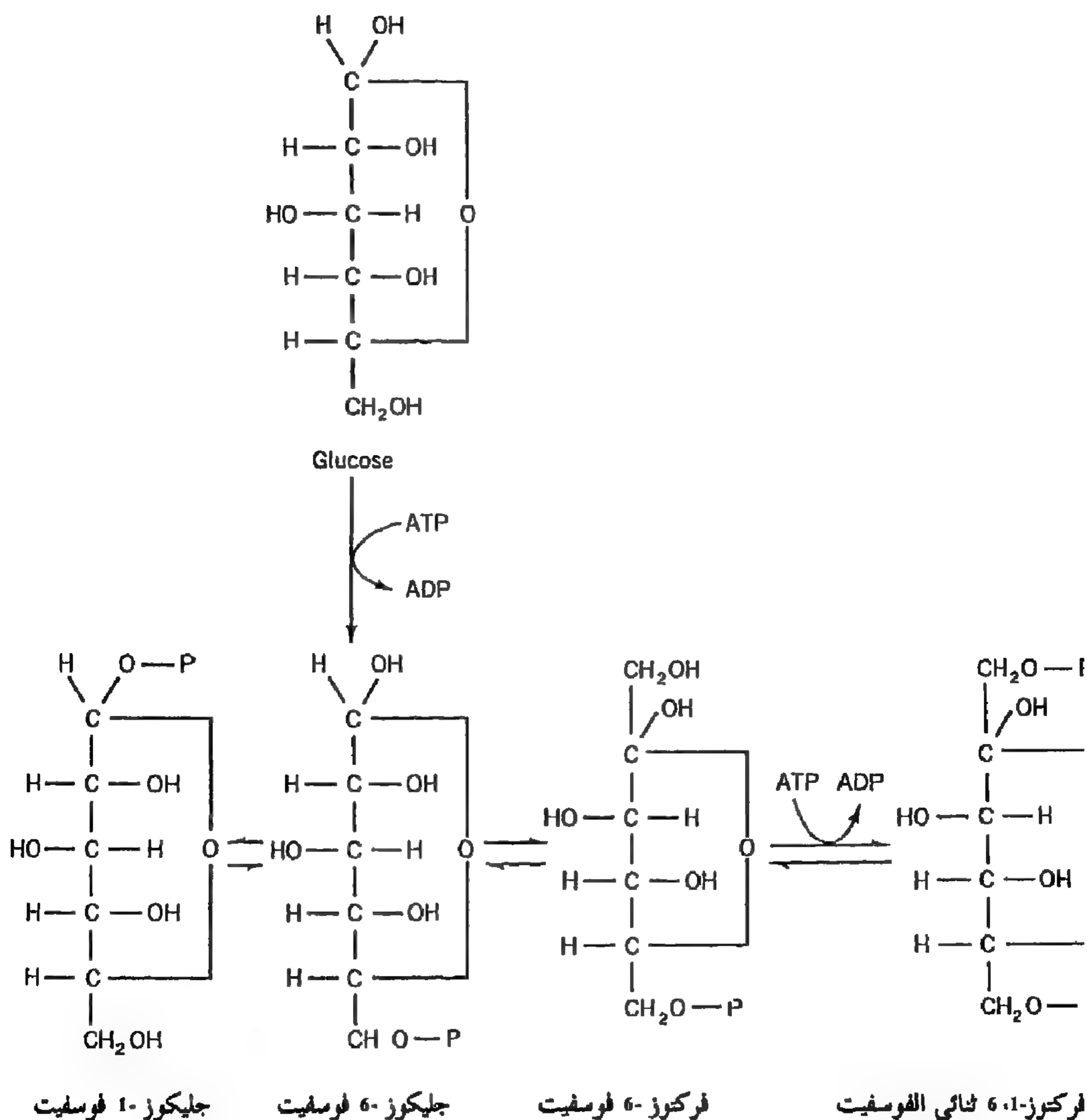
أول إشارة إلى أهمية التفسفر أتت من دراسات هاردن ويانج Harden and Young المبكرة فى 1908. لقد أكتشفا أن الفوسفات الغير عضوى كان ضروريا لإحداث تخمر السكريات فى عصير الخميرة الخالى من الخلايا.

لاحظنا أيضا تجمع الفركتوز 1-6 ثنائى الفوسفيت فى خليطهم التفاعلى إذا ما أضيف الفوسفيت الغير عضوى. فى بعض الأحيان يشار إلى الفركتوز 1-6 ثنائى الفوسفيت باستر هاردن ويانج.

أحد أهم التفاعلات الأولية لمجموع تفاعلات الكربوهيدرات هو تفسفر الجلوكوز المحفز بإنزيم الهيكسوكاينيز hexokinase. فى هذا التفاعل تُنقل مجموعة فوسفيت إلى الكربون السادس للجلوكوز من الأدينوسين ثلاثى الفوسفيت (ATP) ليكون جليكوز 6-6- فوسفيت. جليكوز 6-6- فوسفيت بدوره يمكن أن يتحول إما إلى جليكوز 1-6- فوسفيت أو إلى فركتوز 6-6- فوسفيت. يشمل التفاعل الأول الأنزيم فوسفوجلوكو ميتينز phosphoglucomutase ومرافقه، جليكوز 6-1 ثنائى الفوسفيت glucose 1-6 diphosphate ، ويشمل التفاعل الثانى الأنزيم فوسفو جليكوأيسوميريز phosphoglucoisomerase. ناتج التفاعل الثانى فركتوز 6-6- فوسفيت يمكنه فى وجود أدينوسين ثلاثى الفوسفات ATP والأنزيم فوسفوفركتوكاينيز phosphofructokinase أن يكون أكثر تفسفراً ليكون فركتوز 6،1 ثنائى الفوسفيت. سنرى فى الجزء التالى أن هذا المركب الأخير يحتل موضع المفتاح فى التحلل الجليكوزى glycolysis.

التحولات الداخلية interconversion لإسترات الفوسفات هذه يمكن أن تحدث بل تحدث فعلا فى النبات. فى حالة جليكوز 6-6- فوسفيت وفركتوز 6-6- فوسفيت فإن الأنزيم فوسفوجلوكوأيسوميريز يحفز التحول الداخلى لهذان المركبان. وهكذا أيضا الأنزيم فوسفوجلوكو ميتينز يحفز التحول الداخلى

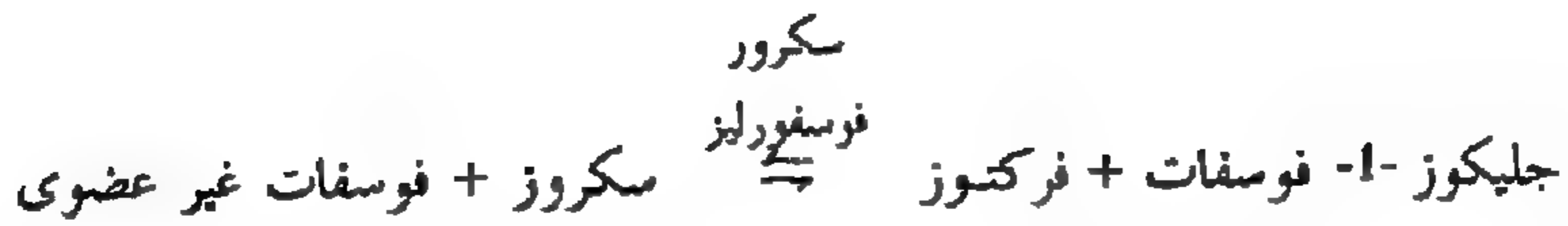
للجليكوز 6- فوسفيت وجليكوز-1- فوسفيت . بالنسبة لتحول الفركتور 6-1 ثنائي الفوسفيت وترجيعة إلى فركتور 6- فوسفيت فان الأمر يتطلب أنزيمًا مختلفًا. هذا الأنزيم يسمى فركتور 6،1 - ثنائي الفوسفاتيز. هذه الإسترات الفوسفاتية الأربعة يمكن اعتبارها نقاط على بداية الطريق للعديد من التفاعلات المتشعبة في الخلية. هذه التحولات موضحة في شكل 2-7.



شكل 2-7 : الخطوات الأولية في أيض الكربوهيدرات - فسفرة الجليكوز والفركتور.

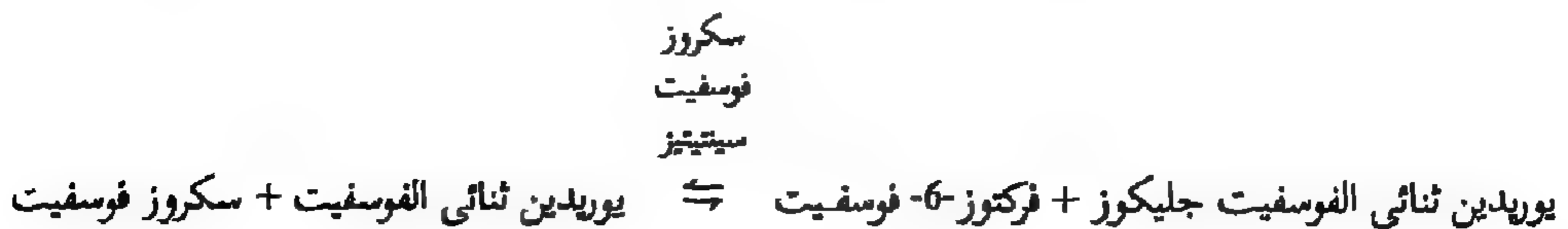
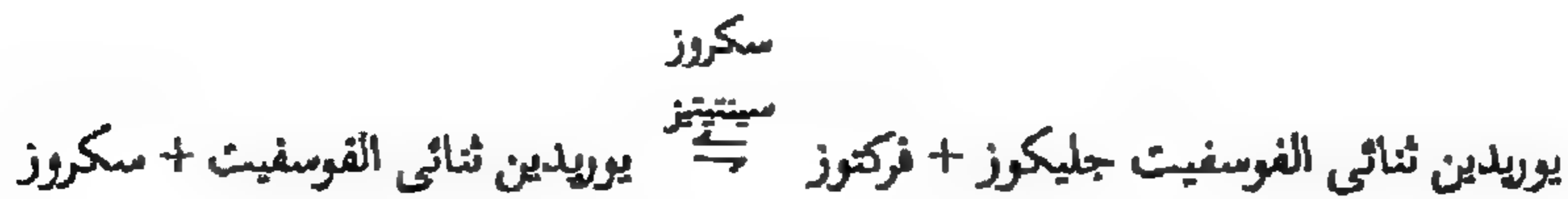
تكوين وتفتيت السكروز synthesis and degradation of sucrose

لقد تبين أن التكوين الحيوى biosynthesis للسكروز يحدث فى النباتات بواسطة ثلاثة طرق. لقد أكتشف داودورف وجماعته Doudoroff et al من خلال أبحاثهم على البكتريا بيسودوموناس *Pseudomonas* (11) انزيم قادر على تحفيز تكوين السكروز من الجليكوز -1- فوسفيت والفركتوز. هذا الأنزيم، يسمى سكروز فوسفوروليز *sucrose phosphorylase*، ولقد تم فصله أخيرا من البسيودوموناس (22، 23).



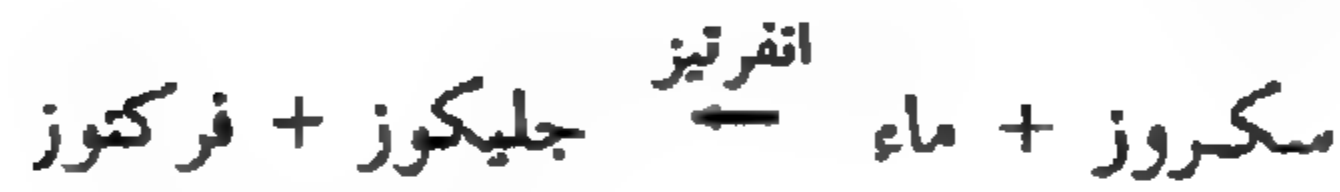
و كنتيجة للتحويل الشكلى transformation للكربوهيدرات، فإن النباتات قادرة تماما على الحصول على المادة الخام لهذا التفاعل وهكذا فإنه بالإمكان تماما حدوث مثل هذا التفاعل فى النباتات. إلا أنه يستثنى من ذلك أحد البحوث (33) حيث فشلت كل المحاولات لظهار فعالية هذا الأنزيم فى النباتات الراقية.

تكوين السكروز، على الأقل بالنسبة للنباتات الراقية، يظهر أنه يشمل مساهمة يوريدين ثنائى الفوسفويت جليكوز *uridine diphosphate glucose* (UDPG) وهو مركبٌ أكتشف أولا فى خلايا الخميرة (8). الأنزيم سكروز سينتيتيز *sucrose synthetase* يحفز نقل الجليكوز من UDPG إلى الفركتوز. فى تفاعل مشابه إلى حد ما الأنزيم سكروز فوسفيت سينتيتيز *sucrose phosphate synthetase* يحفز نقل الجليكوز من UDPG إلى الفركتوز -6- فوسفيت. يمكن توضيح كلا التفاعلين كالآتى:



السكرور فوسفيت المتكون فى التفاعل الثانى يمكن أن يتحلل بواسطة أنزيم فوسفاتيز لينتج سكرور.

ليس واضحاً حتى الآن فيما إذا كان تكوين السكرور فى النباتات بالطرق الثلاثة المذكورة يتم فى نفس الوقت. إلا أن فعالية السكرور سينتيتيز والسكرور فوسفيت سينتيتيز قد لوحظت فى كثير من النباتات (17، 28، 37). من الناحية الأخرى فعالية سكرور - فوسفوريليز لوحظت فقط فى عدد محدود من النباتات الأقل رقياً. ما هو موجود من براهين الآن يبين أن UDPG هو أحد الملامح المهمة للتكوين الحيوى فى النباتات الراقية. الأنزيم إنفريتيز يحفز التحلل المائى للسكرور فى النباتات الراقية.

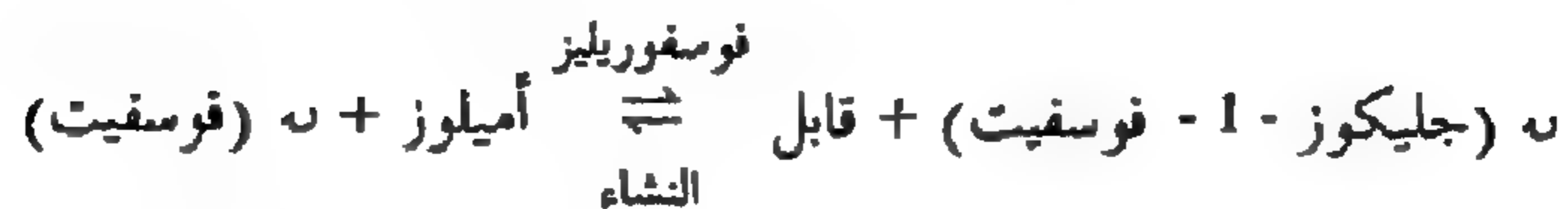


يعتقد أن هذا التفاعل يسير فى اتجاه واحد، وهكذا فإن التحلل المائى يكاد أن يكون تاماً. حقيقة أن السكرور قد تم فصله من أنواع من الأنسجة النباتية تبين أن الطريق الرئيسى لتفتت السكرور فى النباتات ربما تكون من خلال فعالية هذا الأنزيم. إلا أن هذا تخمين لاغير حيث أن مهمة الأنفريتيز فى التصور الشامل لمجموع تفاعلات الكربوهيدرات ليست، حتى الآن، واضحة. الملاحظة الشيقة أن حامض الجبريلين، منظم لنمو النبات، تبين أنه ينمى تكوين الأنفريتيز فى العديد من منظومات النمو النباتية (12، 25، 32). فى فصل لاحق سنناقش مهمة حامض الجبريلين فى فسيولوجيا النباتات.

تكوين وتفتت النشا synthesis and degradation of starch

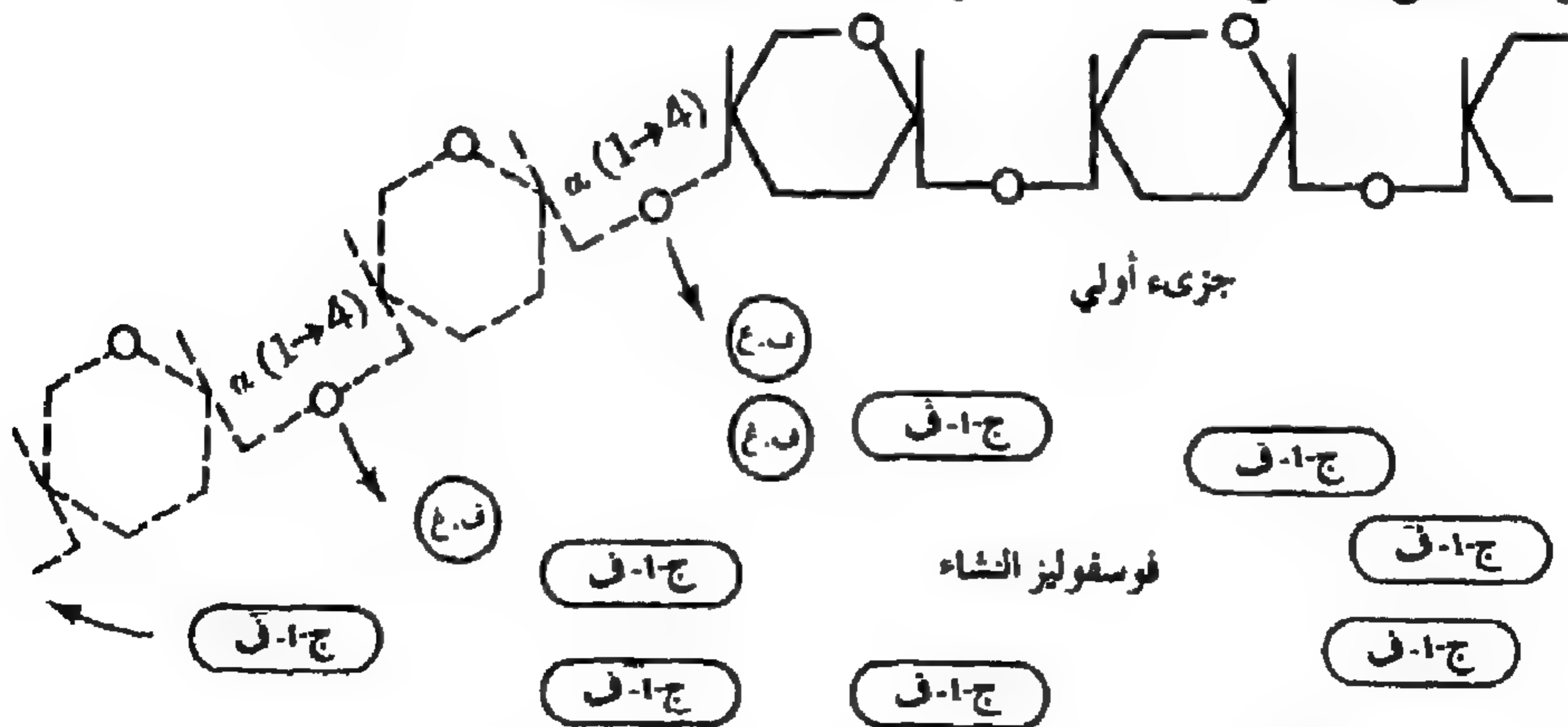
عبر السنوات الأخيرة تطورت دراسة مجموع تفاعلات النشا فى الخلية النباتية إلى موضوع معقد وشيق. أحد الإستنتاجات العامة المستخلصة من الدراسات العديدة حول هذا الموضوع هى أن تكوين وتفتت النشا تنظمه مجموعة من الأنزيمات، بعض هذه الأنزيمات يملك خاصتى التكوين والتفتت، حسبما تمليه الظروف الوقتية عند مكان التفاعل.

التكوين synthesis : أكتشف هينز Hanes (21) وجود فوسفوريلاز النشا starch phosphorylase في نباتات البطاطا والبازلاء وبين فعاليته خارج الخلية الحية in vitro . لقد وجد أنه عند تواجد هذا الأنزيم مع الجليكوز 6- فوسفيت يمكن لجزئيات الجليكوز تكوين سكر متعدد - تتطلب هذه العملية أيضا جزئ أولي (قابل) متكون من 3 (مالتوز ثلاثي maltotriose) إلى حد أقصاه 20 من متبقيات الجليكوز مرتبطة ببعضها بروابط α (1-4) جليكوسيدية.



جليكوز الجليكوز 1- فوسفيت يضاف إلى النهاية الغير إختزالية للجزء الأولي ليكون رباط α (1-4) عند تلك النقطة. هكذا أنزيم فوسفوريلاز النشا يحفز إضافة وحدات الجليكوز واحدة بعد الأخرى إلى النهاية الغير إختزالية للجزء أولي وبذلك تبنى سلسلة جزئ الأميلوز (شكل 3-7).

فوسفوريلاز النشا يمكن إعتباره أيضا إنزيم مُفتت وذلك لأنه في وجود الفوسفات الغير عضوي، بإمكان فوسفوريلاز النشا تحفيز الإنشقاق الفوسفوري لرابطة α (1-4) للجزء الأميلوز ولتكوّن جزئيات جليكوز 1- فوسفيت. تسمى هذه العملية التحلل الفوسفوري phosphorolysis. يختلف التحلل الفوسفوري عن التحلل المائي لكونه يشمل عناصر حامض الفوسفوريك بدلا من الماء.



شكل 3-7 : تكوين جزئ أميلوز بإضافة وحدات جليكوز إلى الطرف الغير مُحْتَرَل للجزء أولي. مُحَفِّز التفاعل هو فوسفوريلاز النشا.
ج. 1-1 ف = جليكوز 1- فوسفيت
ف. غ = فوسفيت غير عضوي

التركيزات العالية للفوسفيت الغير عضوى ولأيون الهيدروجين pH تساعد على التحلل الفوسفورى بينما التركيزات المنخفضة لكل من pH والفوسفيت الغير عضوى تساعد على تكوين النشا. يجب ملاحظة أن الأبحاث الحديثة لمجموع تفاعلات النشا دلت على أن فوسفوريليز النشا هو بصفة رئيسية أنزيم مُفَتت (26). لقد تم استخراج فوسفوريليز النشا من عدد من النباتات ويظهر أنه يوجد فى كل النباتات (45).

أنزيم آخر قادر على تكوين روابط α (1-4) باضافة الجليكوز إلى جزىء أولى هو ترانسجليكوسيليز UDPG transglycosylase. هذا الأنزيم أكتشف أولاً فى الفاصوليا، الذرة، والبطاطا حيث تبين أنه يحفز نقل الجليكوز من UDPG إلى قابل أو جزىء أولى. هذا الجزىء الأولى يمكن أن يكون مالتوز، مالتوز ثلاثى (3 وحدات جليكوز) مالتوز رباعى (4 وحدات جليكوز) أو حتى جزىء نشأ (35). عندما يستعمل النشا كجزىء أولى يمكن إضافة وحدات الجليكوز إما إلى أميلوز أو أميلوبكتين. وهكذا يظهر أن UDPG ترانسجليكوسيليز يتطلب وجود رابطة α (1-4) جليكوسيدية واحدة على الأقل مثل ما هو موجود فى المالتوز ويحفز تكوين روابط α (1-4) جليكوسيدية إضافية.



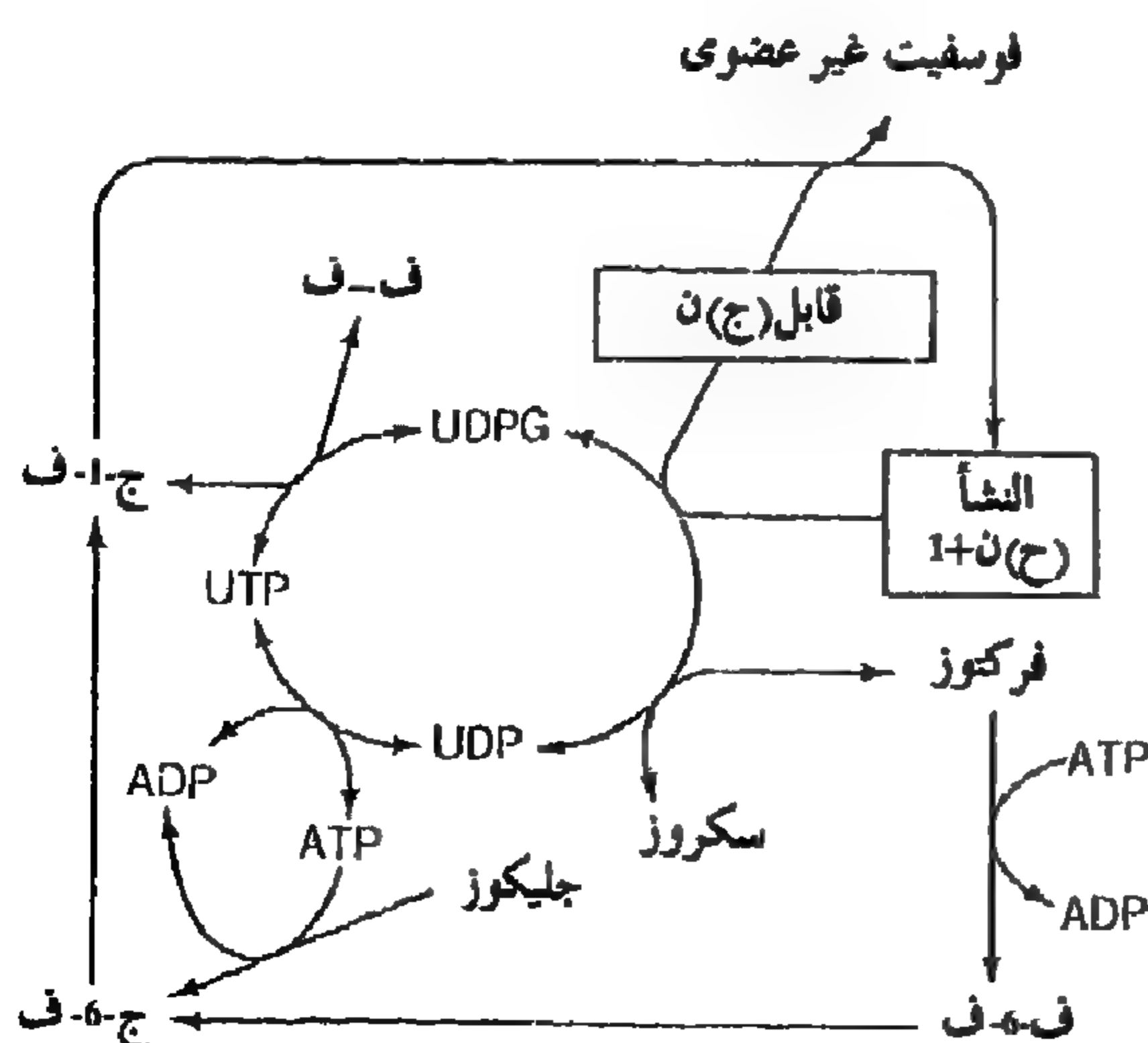
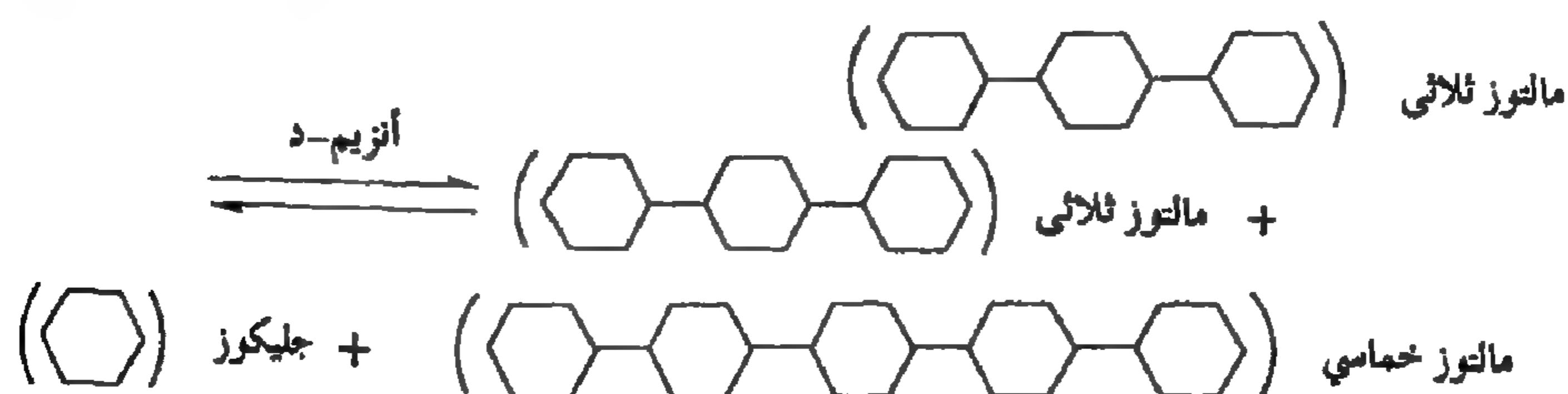
فى تكوين النشا ربما يعمل السكرور كمانح للجليكوز. وجد أكازاوا وجماعته Akazawa et al أن حضن السكرور C^{14} مع حببيات النشا، سكرور سينتيز ويريدن ثنائى الفوسفويت (UDP) ينتج عنه نقل مقدار قيم من الكربون المشع إلى النشا. أقترح هؤلاء أن جليكوز السكرور ينقل أولاً إلى UDP مكونا UDPG كنتيجة لانعكاس تكوين السكرور. بعد ذلك الجليكوز المنقول إلى UDPG ينقل بدوره إلى النشا. هذه الطريقة تبين كيفية المحافظة على إمداد مستمر من UDPG من أجل تكوين النشا شكل (4-7).

بينت الاكتشافات الحديثة أن UDPG ربما لا يلعب إلا دوراً ثانوياً فقط فى تكوين النشا. على سبيل المثال أوضح ميوراتا وجماعته Murata et al (30، 31) أن الأدينوسين ثنائى الفوسفيت جليكوز (ADPG) يستخدم بكفاءة أكثر فى تكوين

النشأ من UDPG. يؤيد هذه النتائج إكتشاف أن ADPG كمركب طبيعي في الذرة (36) والأرز (30-31). بالنظر إلى ما ذكر أعلاه ربما من المستحسن أن يسمى UDPG ترانسجليكوسيليز أميلوزسينتيتيز. في طريقة تكوين النشأ الموضحة في شكل 4-7 يمكن أحلال ADPG محل UDPG.

مازال هناك أنزيم آخر وجد أنه يحفز تكوين روابط α (1-4) الجليكوسيدية. هذا الأنزيم يسمى أنزيم - د D-enzyme ولقد أكتشفه أولا بيت وجماعته Peat et al (34) في البطاطا وأتضح أنه يحفز النقل العكسي لإثنين أو أكثر من وحدات الجليكوز من مالتوديكسترين (سلاسل جليكوز متكونة من أكثر من وحدتين ذات روابط α (1-4)) إلى قوابل متنوعة.

إذا اعتبرنا أن أحد جزئيات المالتوز الثلاثي هو مادة الأساس substrate وأن جزئياً آخر هو القابل فإن أنزيم - د يمكن أن يحفز تكوين مالتوبينتاأوز maltopentaose تضاف وحدات المالتوديكسترين إلى الطرف الغير مُختزل للجزء القابل.

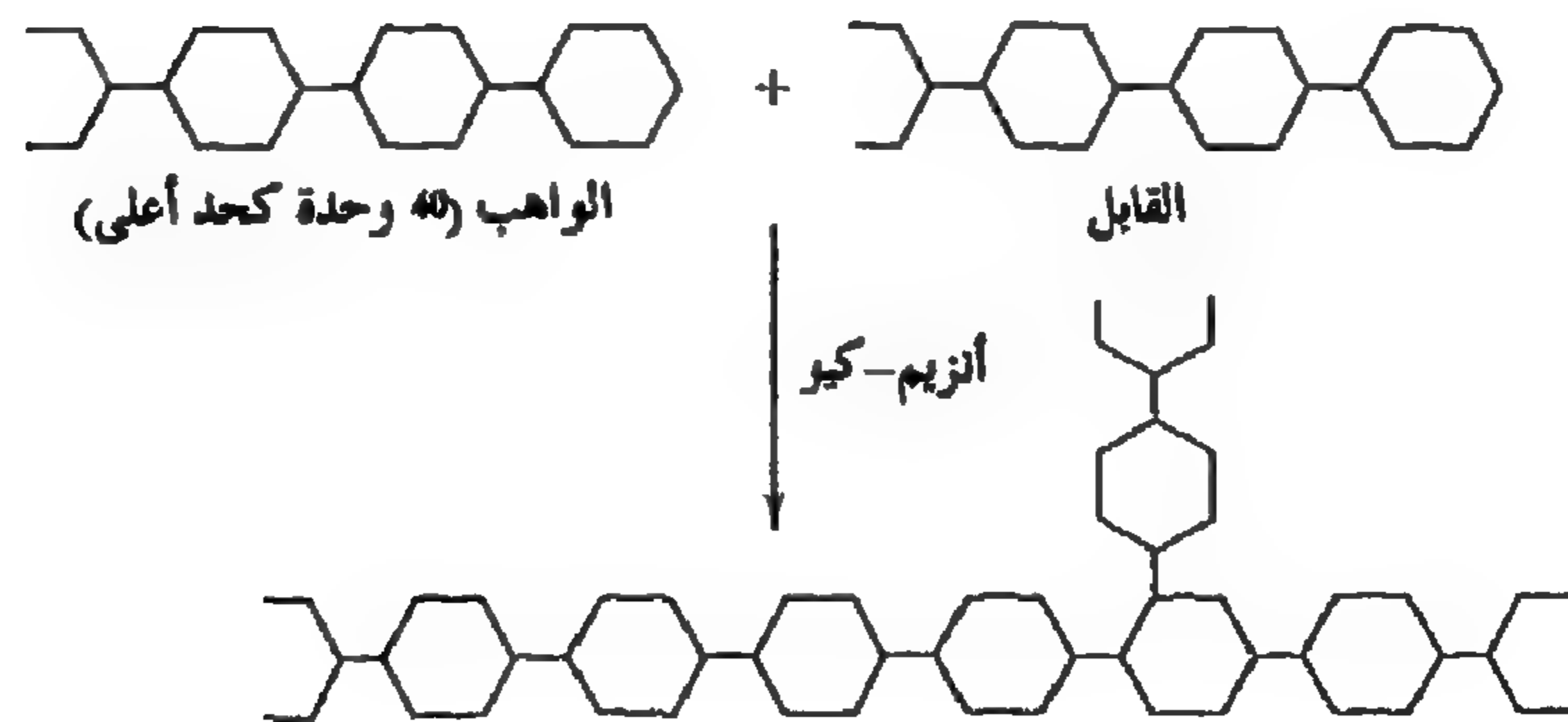


شكل 4-7 : رسم تخطيطي لتكوين النشأ.
 ف-6-ف، ج-6-ف و ج-1-ف تمثل فركتوز-6-
 فوسفات، جلوكوز-6-فوسفات
 و جلوكوز-1-فوسفات على التوالي.

(After T. Akazawa et al. 1964. Plant Physiol. 39:371.)

وضحا ووكر و ويلان Walker and Whelan أنه إذا أُثحيّ الجليكوز الذى مع فى التفاعل المذكور أعلاه بواسطة بعض التفاعلات الأخرى للخلية فان سل أميلوز ذات أطوال قيمه يمكن بناؤها بواسطة أنزيم - د. على سبيل ل فسُفرت الجليكوز إذا وجد الهيكسو كائيز وإلـ ATP.

وفسوريليز النشأ، UDPG ترانسجليكوسيليز (مكون الأميلوز) وانزيم - د مهم يُحفز تكوين روابط α (1-4) جليكوسيدية. إلا أنه وكما ذكر سابقا جزىء النشأ يحتوى أيضا على روابط α (1-6) جليكوسيدية عند نقط 4. عصارات البطاطا تحتوى على انزيم (انزيم - كيو Q-enzyme) قادر تكوين جزىء مثل اميلوبكتين باستعمال الأميلوز كمادة تفاعل. بوم بيرت Baum and Gilbert (3) كانا أول من استخرجا انزيم - كيو من عصارة طا. يعتقد أن أنزيم - كيو يحفز نقل سلاسل وحدات الجليكوز الصغيرة جزىء مثل الأميلوز، والذى سنسميه الجزىء المانع، إلى جزىء قابل ذو وحدات جليكوز ذات روابط α (1-4). السلاسل الصغيرة المنقولة تُربط لكاربون السادس لأحد وحدات الجليكوز للجزىء القابل لتكوين روابط (6- جليكوسيدية (شكل 5-7).



شكل 5-7: رسم تخطيطي يبين تكوين جزىء أميلوبكتين محفزاً بإنزيم - كيو.

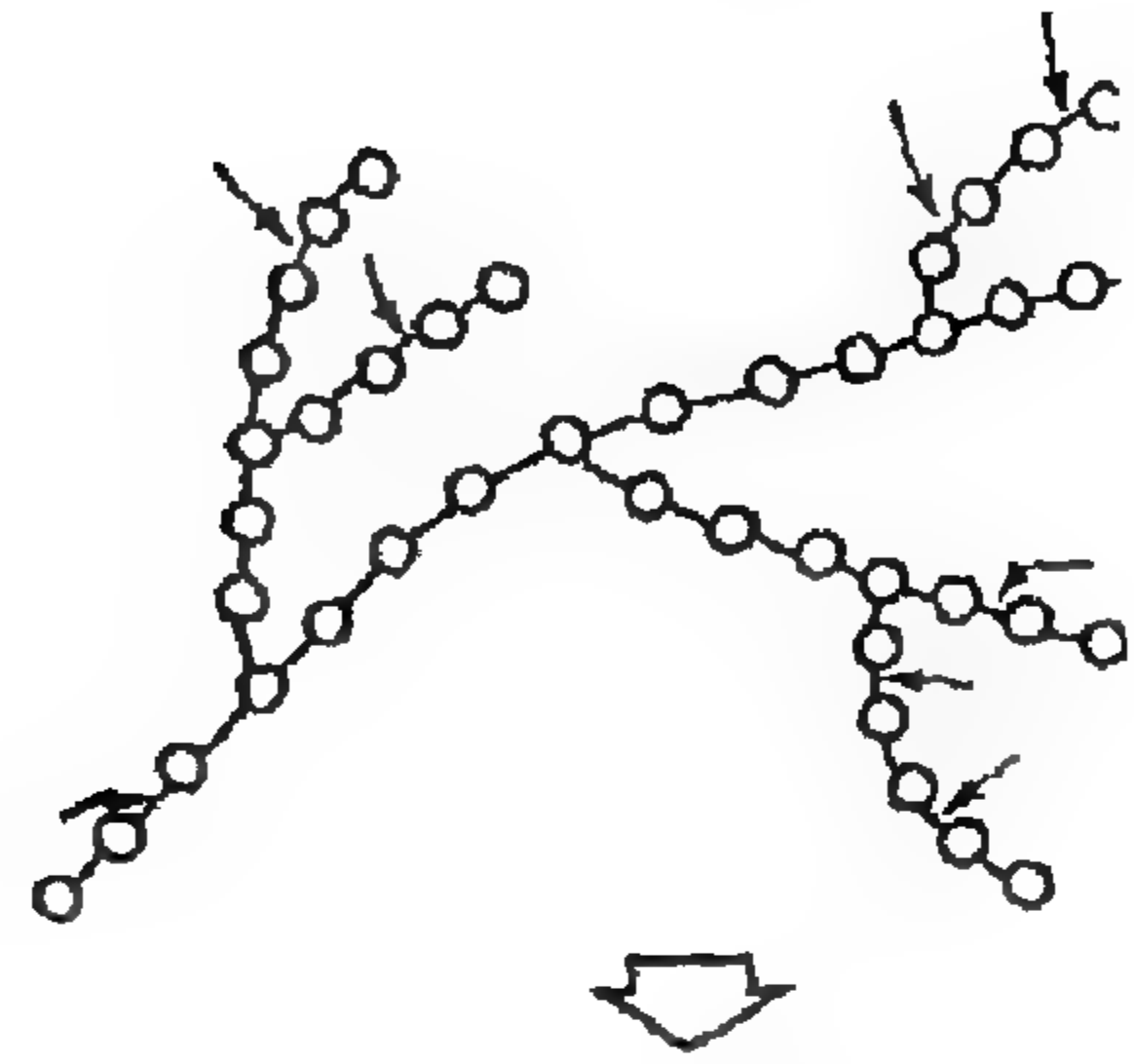
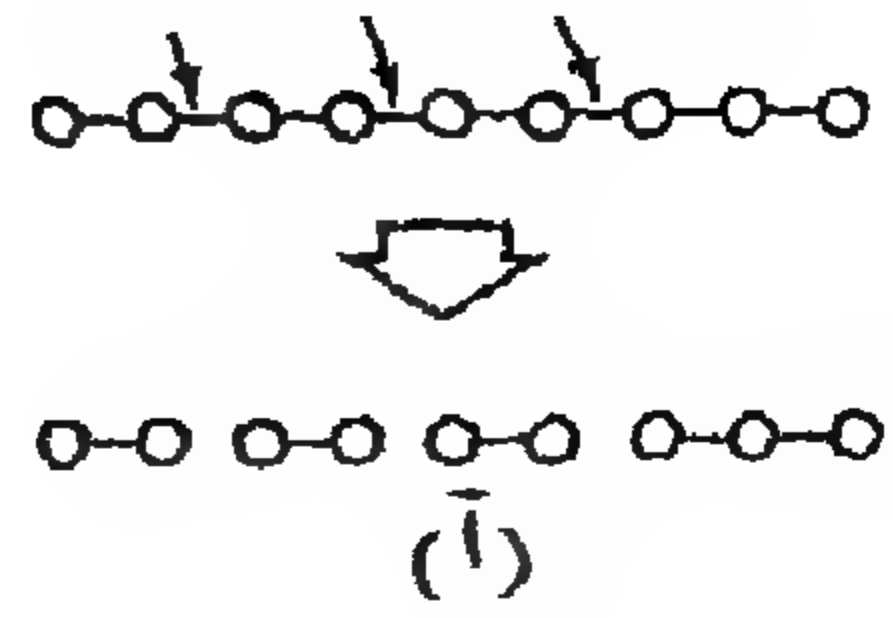
احتمال الأكثر توقعا أن النشأ يتكون كنتيجة لإزدواج فعالية أنزيم - كيو م أو أكثر من الأنزيمات المعروفة بأنها تحفز تكوين روابط α (1-4). إلا

ن هذا لم يتضح بعد، والسؤال عن كيفية تكوين الأميلوز والأميلوبكتين معا
ى نفس حبيبة النشا لم تتم الإجابة عليه بعد. حقا إن حضن أنزيم - كيو مع
وسفوريليز النشا فى نفس مخلوط التفاعل ينتج عنه خليط من السكريات
متعددة المتفرعة فقط دون التكوين الفردى للأميلوز والأميلوبكتين (2)، اللذان
بما يتكونا فى مواقع مختلفة من الخلية.

إنه من الشيق أن نلاحظ أنه فى نبات واحد على الأقل (الذرة الحلوة) يتكون
سكر متعدد من نوع الجليكوجين (نشا حيوانى نباتى phytoglycogen) كما
تكون أميلوز وأميلوبكتين (45). النشا الحيوانى - النباتى مثل النشا الحيوانى
كثير تفرعا من الأميلوبكتين ويحتوى على العديد من الروابط التى تربط سلسلة
أخرى حيث أنه لا أحد من الأنزيمات السابق شرحها قادر على تفكيك سلاسل
لنشا الحيوانى - النباتى، فالرأى المفضل هو أن الذرة الحلوة تحوى انزيمات
إضافية يمكنها القيام بهذه المهمة.

التفتت degradation: كل من α و β اميليز ذو أهمية أساسية ف تفتت النشا.
هذان الأنزيمان وجدا فى أنواع متعددة من النباتات ويمثلان أحسن الوسائل
لتحريك مخزون الكربوهيدرات فى النبات، وهما أيضا من انزيمات التحلل
المائى حيث يحفران إضافة عناصر الماء إلى روابط α (1-4) الجليكوسيدية.

لقد تم فصل β اميليز، الموجود بكثرة فى البذور، من العديد من النباتات.
حضن هذا الأنزيم مع الأميلوز يفتت جزئى الأميلوز بالكامل إلى مالتوز.
مبتدئين عند النهاية الغير مُختزلة لجزئى أميلوز متكون من عدد زوجى من
وحدات الجليكوز، يُنحى β اميلز بنجاح وحدات المالتوز حتى يتم تفتت كل
الجزئى إلى مالتوز. إلا أنه إذا كان جزئى الأميلوز متكون من عدد أحدى من
وحدات الجليكوز فان التحلل المائى فى وجود β اميليز ينتج عنه جزئيات مالتوز
وجزئى مالتو ترايوز. المالتوترايوز يمثل وحدات الجليكوز الثلاث عند نهاية
الطرف الإختزالى لجزئى الأميلوز. إذا كان الجزئى اميلوبكتين فعندها يبدأ β
اميلز من النهاية الغير مُختزلة لكل تفرع وينحى بنجاح وحدات مالتوز ويُبقى
على وحدتا جليكوز ذات روابط α (1-6) (الشكل 6-7).



شكل 6-7: التحلل المائي للنشأ بواسطة β أميلوز
(A) تحليل β أميليز المائي لسلسلة فردية العدد.
(B) تحليل β أميلز المائي لجزء أميلوبكتين.

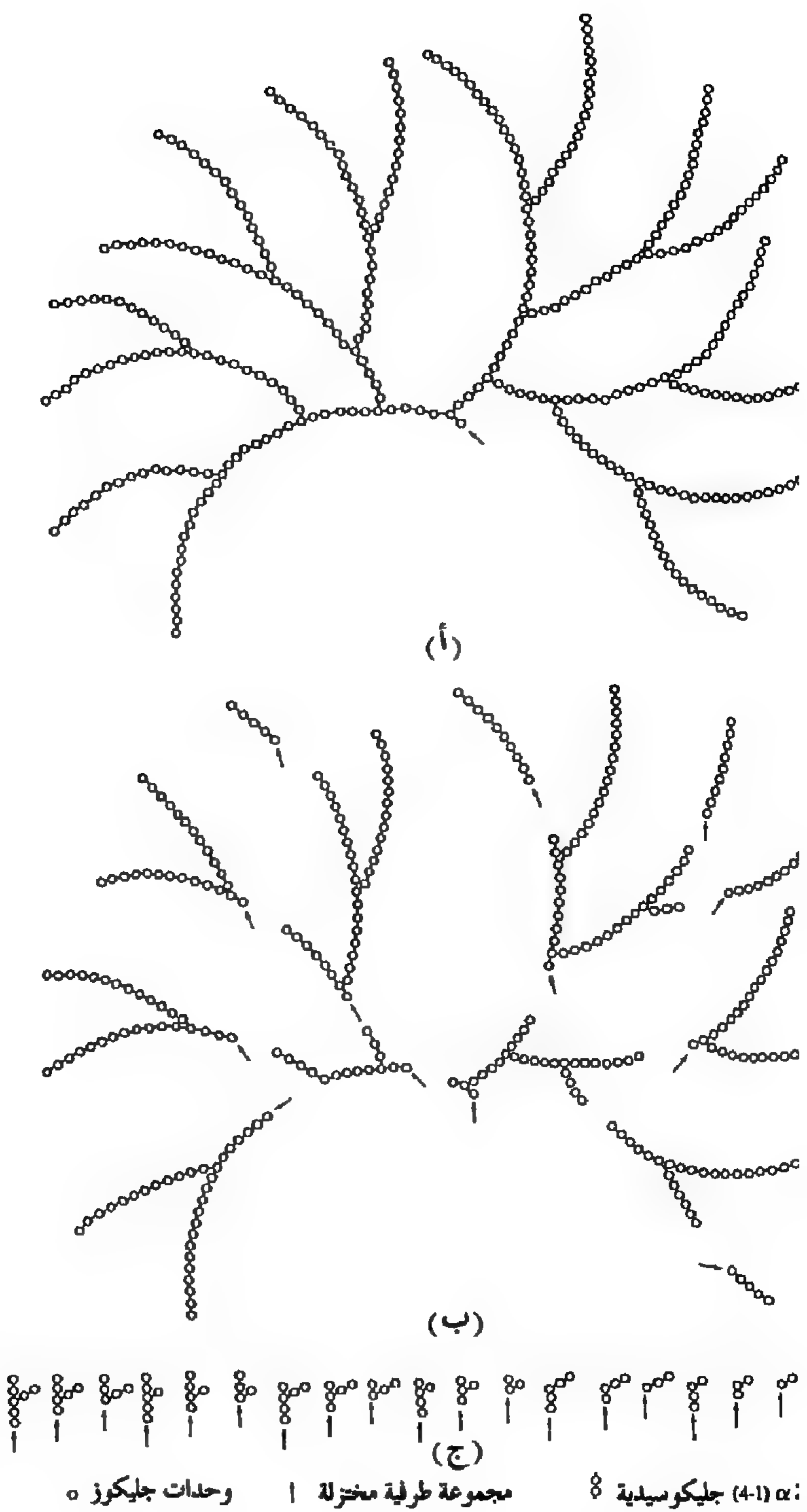
أهمية فعالية كل من α, β أميليز ستظهر أن طريقة عمل كل منهما مختلفة بينما ينحى β أميليز وحدات المالتوز واحدة بعد الأخرى من النهاية الغير لسلسلة من وحدات الجليكوز، يُهاجم α أميليز، بدون تحديد، أى رباط (4) فى جزء النشأ. هذا يعنى أن α أميليز يمكن أن يحلل مائيا روابط (4) عند كلا النهايتين أو فى وسط الجزء. إذا هوجمت سلسلة متفرعة مائيا كل روابط α (1-4) إلى حدود ثلاثة وحدات ذات روابط (1-6). فعالية α أميلز على النشأ هى خليط من السكريات المحدودة أو سترين شكل (7-7).

مضافة إلى فعالية α, β أميليز فإن أنزيم فوسفوريلاز النشأ بإمكانه أيضا النشأ بواسطة انشقاق فوسفورى لروابط α (1-4) الجليكوسيدية. فعالية ريليز النشأ التفتيتية سبق نقاشها فى نفس الجزء من هذا الفصل المتعلق هذا الأنزيم التكوينية.

فى نقاشنا لتفتت النشأ غطينا التحلل المائى والتحلل الفسفورى لرابطة α (1-4) بواسطة أنزيمات β, α أميليز وفوسفورليز النشأ. هذه الأنزيمات لا يمكنها أن تفتت جزئى الأميلوبكتين كلية بسبب وجود روابط α (1-6). إلا أن أنزيم - ر R-enzyme المفصول من نباتي الفول والبطاطا (24) وأنزيم أيسوميليز isomylase المفصول من الخميرة (27) كل منهما قادر على تحفيز التحلل المائى لروابط α (1-6). كلا الأنزيمان يتميزان بتفكيكهما لروابط α (1-6) ولا يحفزا التحلل المائى لروابط α (1-4). كما هو متوقع فعالية β, α أميليز بالنسبة للأميلوبكتين تزداد زيادة ملحوظة فى وجود أنزيم - ر أو أيسوميليز. باستثناء جليكوز-1-فوسفيت، والذي ينتج عن فعالية فوسفوريليز النشأ، أبسط نواتج التفتت المتكونة كعواقب لفعاليات الأنزيمات المذكورة أعلاه على النشأ هو المالتوز. إلا أن المالتوز ليس بالسكر الذى يمكن تسيره للنبات بسهولة. هذه المشكلة تعتبر منتهية نظراً لأن أنزيم المالتيز يكاد يوجد فى كل النباتات. المالتيز والذي غالباً ما يكون وجوده مرتبطاً مع أنزيمات الأميليز (19)، يحفز التحلل المائى لرابطة المالتوز الجليكوسيدية لينتج جزئيات جليكوز. بناءً عليه، لدينا صورة عامة لتكوين وتفتت النشأ، تبدأ بالجليكوز وتنتهى بالجليكوز. لاحظنا أيضاً أن العديد من الأنزيمات ذات علاقة بمجموع تفاعلات النشأ وتتطلب عملية بناء أو تفتت جزئى النشأ فعالية متجانسة من العديد من هذه الأنزيمات مع بعضها.

تكوين وتفتت السليلوز synthesis and degradation of cellulose

التكوين: synthesis على النقيض من مجموع تفاعلات النشأ، معرفتنا لمجموع تفاعلات السليلوز محدودة جداً. معظم المعلومات حول تكوين السليلوز تأتي من دراسات على نوع من البكتريا يتبع الجنس أسيتوباكتر *genus acetobacter* منتج للسليلوز. عند تغذية مزارع أسيتوباكتر بكاربوهيدراتات وسطية مميزة ب C^{14} مثل الجليكوز فإنه من المستطاع حتماً إيجاد الكربون المشع فى السليلوز.

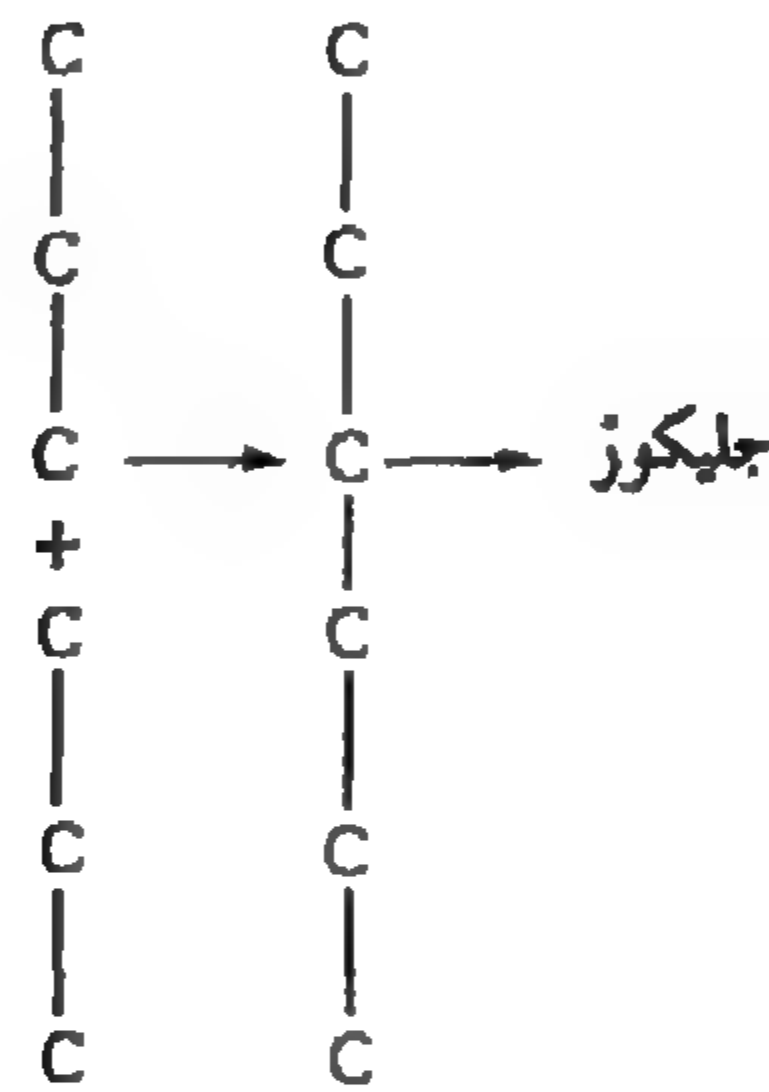


شكل 7-7: فعالية α أميليز بالنسبة للأميلو بكتين (أ) نمودج للأميلو بكتين (ب) ديكستريانات ذات أوزان جزيئية متوسطة تعطى لون بنفسجي، أرجواني أو أحمر مثل اليود. نتيجة لانشطار 0.4% من روابط الأميلو بكتين الجليكوسيدية. (ج) الحدود المحتملة لتركيب الديكستريانات الناتجة من تفتت الأميلو بكتين.

(After P. Bernfield. 1951. Adv. Enzymol. 12:379.)

وجد أيضا أن مركبات أخرى غير الجليكوز يمكن استخدامها كمركبات وسطية لهذه العملية. هذا يعني أنه عندما تغذى الأسيتوباكتر بكاربوهيدرات غير الجليكوز (مثلا المانيتول، جلايسيرول) فإن الأنزيمات اللازمة لتحويل هذه الكربوهيدرات إلى جليكوز يجب أن تؤدي مفعولها قبل دمج كربون هذه المركبات في السليلوز.

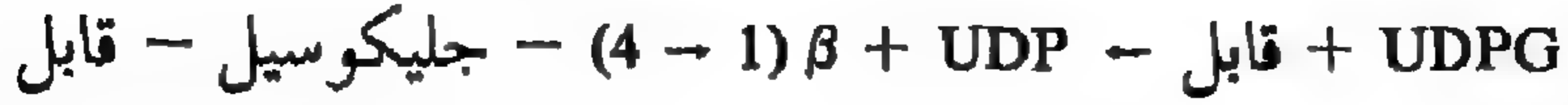
عند تغذية أسيتوباكتر أسيتجينم *acetobacter acetigenum* بحامض اللبن lactic acid متميز بمجموعة الكاربوكسيل ($^{14}\text{C OOH}$ -) يُحمل الكربون المتميز إلى السليلوز. التوزيع المتماثل للكربون المتميز في جزيء السليلوز يدل على أن وحدات جليكوز السليلوز تتكون بالتحام مركبين كل منهما ذو ثلاث كربونات (5).



إذا سمح للأسيتوباكتر زايلينيم *A. xylinum* باستعمال جليكوز، مُميز بالكربون الأول أو السادس، كأساس لتكوين السليلوز، كل الكربون المُميز تقريبا يبقى سليما على جليكوز السليلوز المتكون حديثا (20). هذه النتائج تبين بوضوح أنه عندما يكون الجليكوز المصدر الوحيد للكربون فإنه يدخل في تكوين السليلوز كجزيء سليم بدون سابق تفاعل أو تجزئة. ما تجمع من دلائل يدل على أنه بالرغم من أن الجليكوز لا يتعرض لأي تجزئة مسبقة فإن فسفرة الجليكوز يمكن أن تكون ضرورية قبل أن يتم تحويله إلى سليلوز (39).

لقد تم إنجاز بعض الأعمال الشيقة بخصوص إمكانية مساهمة UDPG في تكوين السليلوز وفي تكوين النشا. جليسر (18) glaser وجد أن الأنزيمات

المستخرجة من خلايا اسيتوباكتر زيلينيام بإمكانها تكوين السليلوز في وجود UDPG المُميز بالجليكوز. إلا أن إحلال الجليكوز المميز بدلا من UDPG كانت نتيجته سلبية. تكوين السليلوز في منظومة UDPG يُستهله بدرجة كبيرة إضافة جزئ قابل (سيلوديكترين cellodextrin) إلى الخليط.

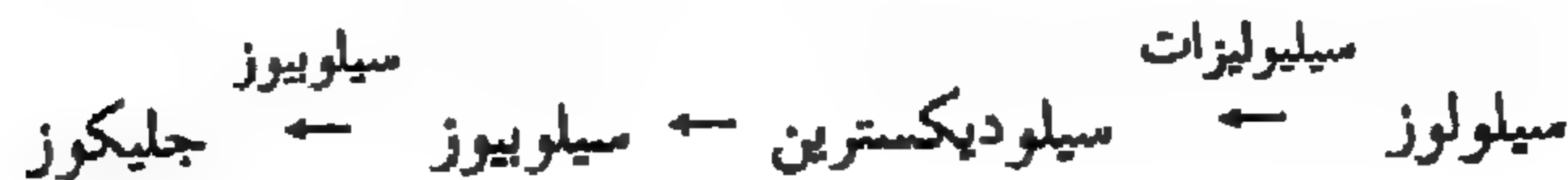


ما هو أكثر أهمية هو ما وجدته بروموند وجيبون Brummond and Gibbons (7) من أن الأنزيمات المستخرجة من لوبينس ألباس Lupinus albus (نبات راقى) قادرة على تكوين السليلوز من UDPG. بناءً عليه يظهر أنه في بعض الحالات على الأقل تكوين السليلوز مماثل لتكوين النشا. مازالت هناك حاجة للكثير من العمل بخصوص هذه الناحية من تكوين السليلوز، لكن هناك أمل في الميكانيكية التي تقدمها نظرية UDPG لدمج الجليكوز في سلسلة السليلوز. في احد الدراسات التي شملت نبات راقى (نبات فول المانج mung bean seedlings) وُجد أن GDPG منشئ أولى جيد للسليلوز (41،14).

التفتت degradation: غنى عن القول أن تفتت السليلوز هو أحد الملامح الأساسية لبيئة هذا العالم. لو لم يكن هذا ممكناً لتغطت الأرض بالنباتات الميتة ولحدث نقص ملحوظ في غاز ثانى أكسيد الكربون الجوى. إلا أن الطبيعة أمدتنا بكائنات أولية حية مختلفة قادرة على تفتيت السليلوز، من بينها بعض أصناف من البكتريا والفطريات.

طبقا لما هو متوفر من أدلة يمكن اعتبار التحلل المائى للسليلوز هجوم عشوائى على روابط $\beta(1 \rightarrow 4)$. يُختزل جزئ السليلوز إلى سيلوديكترين cellodextrin وفى النهاية إلى سيلوبيوز cellobiose، سكر ثنائى متكون من وحدتين من الجليكوز. الأنزيمات المساهمة في التحلل المائى العشوائى للسليلوز إلى سيلوبيوز لم تُعرف بعد لكنها جمعت تحت تسمية عامة هي سيلوليز.

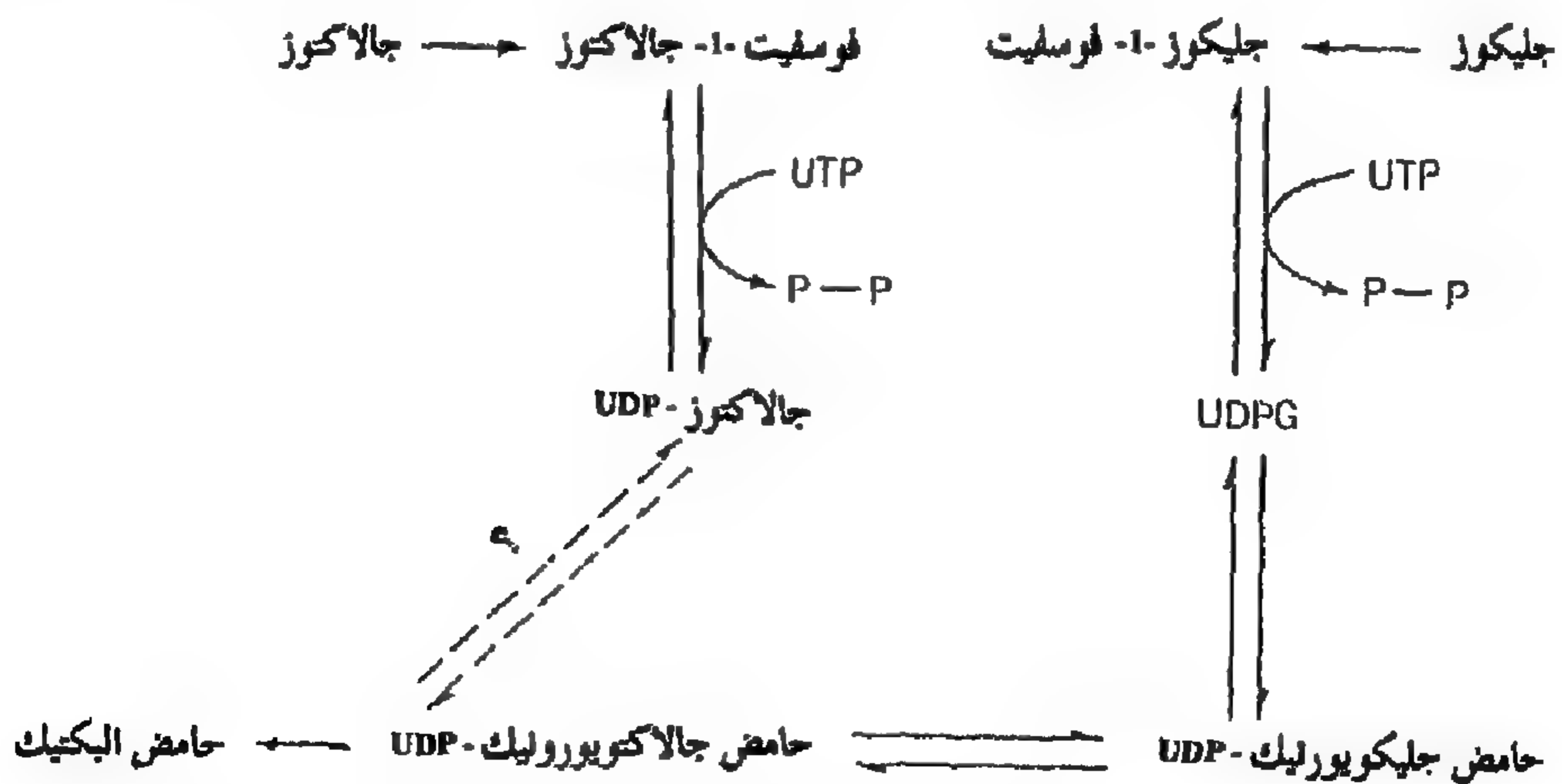
رابطة $\beta(1 \rightarrow 4)$ يمكن تحليلها مائيا بواسطة أنزيم سيلوبيوز



تكوين وتفتيت المواد البكتينية

Synthesis and degradation of pectic substances

عموماً يعتقد أن أول ممر لتكوين المواد البكتينية هو من خلال وساطة UDPG. يؤيد هذا ملاحظة أن كل من الجليكوز والجالاكتوز هما مادتان أساسيتان جيدتان لتكوين حامض البكتيك وأن UDPG وجالاكتوز - UDP يمكن تحويل كل منهما إلى الآخر بسهولة. شكل 7-8 يظهر ممرأً محتملاً يمكن أن يتكون عن طريقة حامض البكتيك. في هذا الممر بإمكاننا أن نرى أين يدخل الجليكوز أو الجالاكتوز في تكوين حامض البكتيك. كل التفاعلات الموضحة وجدت في النباتات ما عدا مساهمة حامض جالاكتيورنيك المنشق عن حامض جالاكتيورنيك - UDP في سلسلة حامض البكتيك. إلا أن هذه الخطوة الأخيرة هي افتراض منطقي، على الأخص بالنظر إلى مساهمة UDPG في تكوين السكريات المتعددة الأخرى مثل النشأ والسليروز. مجموعات الميثايل الموجودة في المواد البكتينية المؤسترة esterified إلى مجموعة الكاربوكسيل لوحدة حامض الجالاكتيورنيك، من المحتمل جداً أنها مُعطاة بواسطة الميثيونين methionine من خلال إس - أدينوسيلميثيونين S. adenosylmethionine. لقد تبين أن مركب إس - أدينوسيلميثيونين ذو فعالية في نقل مجاميع الميثايل. التحلل المائي لروابط α (1-4) للمواد البكتينية يُحفّزه إنزيم بكتين

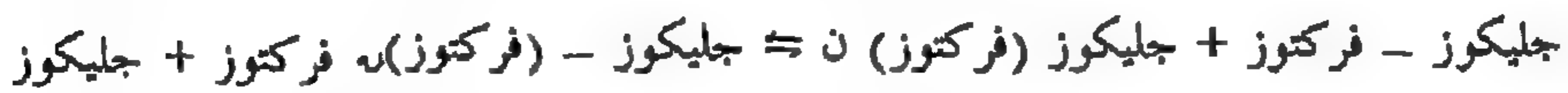


شكل 7-8: الطريقة المحتملة لتكوين حامض البكتيك. P = فوسفيت.

جالاكتويورونيز المتعدد polygalactouranase . التحلل المائي لروابط الإسترميثايل للبكتين يُحفّزه بكتين ميثايل إستريز .

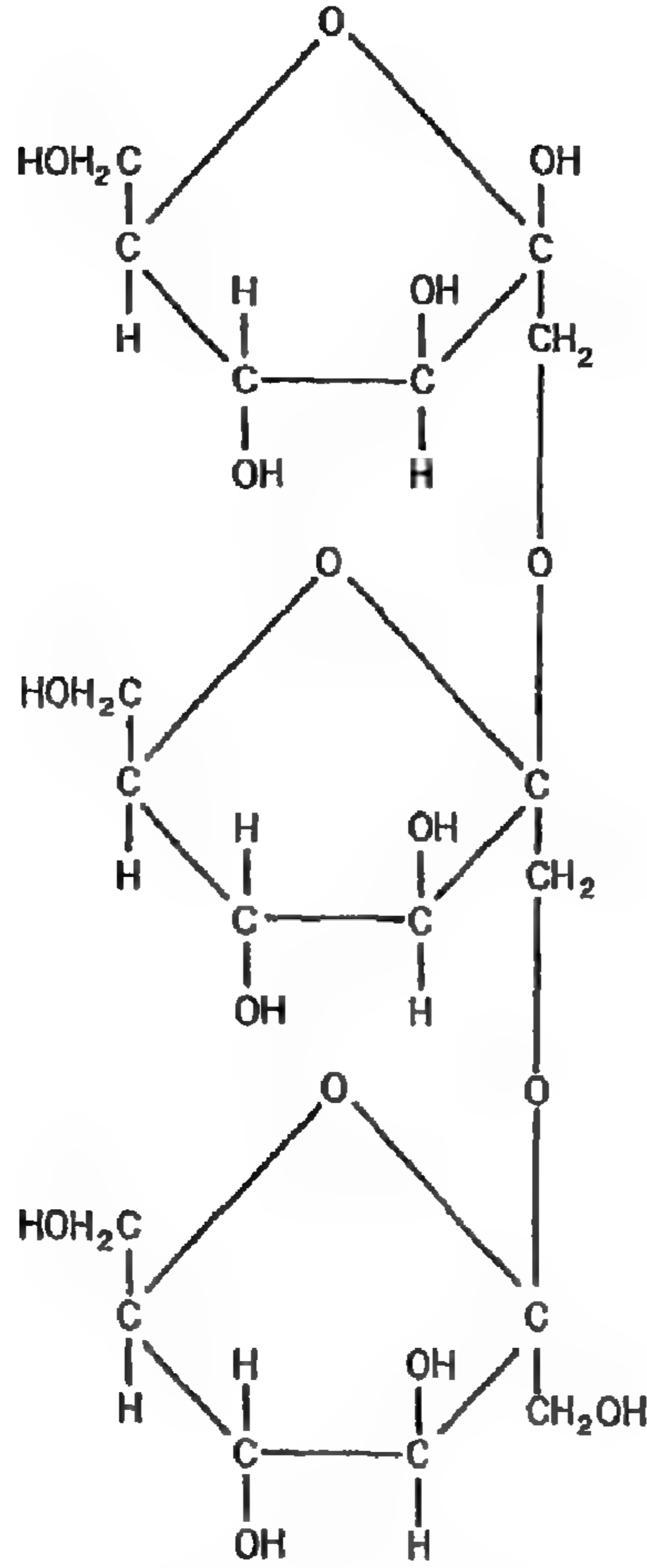
الإنولين inulin

قبل أن نترك مناقشة الكربوهيدرات، يجب ذكر المادة الإحتياطية، الأينولين والموجودة بكثرة في نبات العائلة المركبة، على وجه الخصوص مصادر الإنولين الجيدة هي البطاطا الحلوة dahlia، تشيكورى chicory، أرتيتشوك القدس Jerusalem artichoke . يُعتقد أن الأينولين عديد القطع يشمل حوالى 35 وحده فركتوز متصلة بروابط β (1-2) غير متفرعة. إلا أنه، عند التحلل المائي ينتج الأينولين كمية بسيطة من الجليكوز. الآن يعتقد أن هناك وحدتان من الجليكوز في جزئ الأينولين أحدهما في مكان ما في الوسط والآخرى عند الطرف الإختزالي للسلسلة لتعطى رابطة كرابطة السكروز. بناءً عليه يجب أن يكون مفهوماً أن التركيب الجزئى (الموضح أدناه) يبين فقط وحدات متكررة من بقايا الفركتوز وأنه لغرض التبسيط أستبعدت وحدتى الجليكوز ما هو متوفر من ادلة يبين أن الإنولين يتكون بواسطة نقل جزء الفركتوز لجزئ السكروز إلى جزئ قابل.



وجدت أنزيمات قادرة على التحلل المائي لروابط β (1-2) للأينولين في نبات أرتيتشوك القدس (13) Jerusalem artichoke . أقترح البعض أن هذه الأنزيمات تعمل على تحريك الإنولين الذى يستخدم أثناء نمو السيقان الأنبوية لهذا النبات.

في عائلة النجيليات تمت إكتشافات أخرى لسكريات متعددة ذات سلاسل قصيرة والتي تتكون في الأساس من وحدات فركتوز ذات روابط β (2-6) . هذه السكريات المتعددة تسمى ليفانات levans وهي تشبه الأينولين في أن أحد طرفيها ينتهى بمتبقية سكروز.



أنيولين (35- وحدة فركتوز)

الملخص Summary

عموماً، كربوهيدراتات النباتات يمكن فصلها إلى مجموعتين كبيرتين. مجموعة مهمتها الرئيسية البناء والتدعيم ومجموعة مهمتها الرئيسية التخزين. بالنسبة لجميع الكربوهيدراتات فإن المواد الأكثر أهمية للنبات هي النشا كمادة تخزينية والسليلوز كمادة بنائية. كل من النشا والسليلوز جزئيات متعددة القطع متكونة من وحدات جليكوز متكررة. وحدات جليكوز النشا مرتبطة بصفة رئيسية بروابط $\alpha(1 \rightarrow 4)$ جليكوسيدية أما وحدات جليكوز السليلوز فهي مرتبطة بروابط $\beta(1 \rightarrow 4)$ جليكوسيدية.

تنتقل الكربوهيدرات في النبات على شكل سكروز وهو سكر ثنائي متكون من جليكوز وفركتوز في روابط $\beta(1-2)$. يعتقد أن السكروز هو أساس تكوين الإنولين المادة التخزينية المتكونة بصفة رئيسية من وحدات فركتوز.

REFERENCES

1. Akazawa, T., T. Minamikawa, and T. Murata. 1964. Enzymic mechanism of starch synthesis in ripening rice grains. *Plant Physiol.* 39:371.
2. Barker, F., H. Nasr, P. Morrice, and J. Bruce. 1950. Bacterial breakdown of structural starches in the digestive tract of ruminant and non-ruminant mammals. *J. Path.* 62:617.
3. Baum, H., and G. A. Gilbert. 1953. A simple method for the preparation of crystalline potato phosphorylase and Q-enzyme. *Nature* 17:983.
4. Bernfeld, P. 1951. Enzymes of starch degradation and synthesis. *Adv. Enzymol.* 12:379.
5. Bourne, E. J., and H. Weigel. 1954. ^{14}C -cellulose from *Acetobacter acetigenum*. *Chem. Ind.* 132.
6. Brimacombe, J. S., and M. Stacey. 1962. Cellulose, starch, and glycogen. In M. Florkin and H. S. Mason, eds., *Comparative Biochemistry*. New York: Academic Press.
7. Brummond, D. O., and A. P. Gibbons. 1964. The enzymatic synthesis of cellulose by the higher plant. *Biochem. Biophys. Res. Com.* 17:156.
8. Caputto, R., L. F. Leloir, C. E. Cardini, and A. C. Paladini. 1950. Isolation of the coenzyme of the galactose phosphate-glucose phosphate transformation. *J. Biol. Chem.* 184:333.
9. Davies, D. D., J. Giovanelli, and T. A. Rees. 1964. *Plant biochemistry*. Oxford: Blackwell Scientific Publications.
10. Doesburg, J. J. 1973. The pectic substances. In L. P. Miller, ed., *Phytochemistry*. New York: Van Nostrand Reinhold.
11. Doudoroff, M., N. Kaplan, and W. Z. Hassid. 1943. Phosphorolysis and synthesis of sucrose with a bacterial preparation. *J. Bio. Chem.* 148:67.
12. Edelman, J., and M. A. Hall. 1964. Effect of growth hormones on the development of invertase associated with cell walls. *Nature* 201:296.
13. Edelman, J., and T. G. Jefford. 1964. The metabolism of fructose-polymers in plants. *Biochem. J.* 93:148.
14. Elbein, A. D., G. A. Barber, and W. Z. Hassid. 1964. The synthesis of cellulose by an enzyme system from a higher plant. *J. Am. Chem. Soc.* 86:309.
15. French, D. 1954. The raffinose family of oligosaccharides. *Adv. Carbohydrate Chem.* 9:149.
16. Fruton, J. S., and S. Simmonds. 1959. *General biochemistry*. New York: John Wiley & Sons.
17. Gibbs, M. 1959. Metabolism of carbon compounds. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 10:329.
18. Glaser, L. 1958. The synthesis of cellulose in cellfree extracts of *Acetobacter xylinum*. *J. Biol. Chem.* 232:627.

19. Gottschalk, A. 1958. The enzymes controlling hydrolytic phosphorolytic and transfer reactions of the oligosaccharides. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 6:87.
20. Greathouse, G. 1957. Biosynthesis of C^{14} labeled cellulose by *Acetobacter xylinum*. IV. From *d*-glucose-1- C^{14} , *d*-glucose-6- C^{14} and glycerol-1,3- C^{14} . *J. Am. Chem. Soc.* 79:4505.
21. Hanes, C. S. 1940. The reversible formation of starch from glucose-1-phosphate catalysed by potato phosphorylase. *Proc. Roy. Soc. B*, 129:174.
22. Hassid, W. Z., and M. Doudoroff. 1950. Enzymatic synthesis of sucrose and other disaccharides. *Adv. Carbohydrate Chem.* 5:29.
23. Hassid, W. Z., and M. Doudoroff. 1950. Synthesis of disaccharides with bacterial enzymes. *Adv. Enzymol.* 10:123.
24. Hobson, P. N., W. J. Whelan, and S. Peat. 1951. The enzymatic synthesis and degradation of starch. XIV. R-enzyme. *J. Chem. Soc.* 1451.
25. Kaufman, P. B., N. Ghosheh, and H. Ikuma. 1968. Promotion of growth and invertase activity by gibberellic acid in developing *Avena* internodes. *Plant Physiol.* 43:29.
26. Manner, D. J. 1973. Starch and inulin. In L. P. Miller, ed., *Phytochemistry*. New York: Van Nostrand Reinhold.
27. Maruo, B., and T. Kobayashi. 1951. Enzymic scission of the branch links in amylopectin. *Nature* 167:606.
28. Mendicino, J. 1960. Sucrose phosphate synthesis in wheat germ and green leaves. *J. Biol. Chem.* 235:3347.
29. Miller, L. P. 1973. Mono- and oligosaccharides. In L. P. Miller, ed., *Phytochemistry*. New York: Van Nostrand Reinhold.
30. Murata, T., T. Minamikawa, T. Akazawa, and T. Sugiyama. 1964. Isolation of adenosine diphosphate glucose from ripening rice grains and its enzymic synthesis. *Arch. Biochem. Biophys.* 106:371.
31. Murata, T., T. Sugiyama, and T. Akazawa. 1964. Enzymic mechanism of starch synthesis in ripening rice grains. II. Adenosine diphosphate glucose pathway. *Arch. Biochem. Biophys.* 107:92.
32. Palmer, J. M. 1966. The influence of growth regulating substances on the development of enhanced metabolic rates in thin slices of beetroot storage tissue. *Plant Physiol.* 41:1173.
33. Pandya, K. P., and C. V. Ramakrishnan. 1956. Biosynthesis of sucrose in sugar cane leaves. *Naturwiss.* 43:85.
34. Peat, S., W. J. Whelan, and W. R. Rees. 1953. D-Enzyme: A disproportionating enzyme in potato juice. *Nature* 172:158.
35. Ranson, S. L., and M. Thomas. 1963. Enzyme action in plant metabolism. In W. B. Turill, ed., *Vistas in botany*. New York: Macmillan.
36. Recondo, E., M. Dankert, and L. F. Leloir. 1963. Isolation of adenosine diphosphate D-glucose from corn grains. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 12:204.
37. Rorem, E. S., H. G. Walker, and R. M. McCready. 1960. Biosynthesis of sucrose and sucrose-phosphate in sugar beet leaf extract. *Plant Physiol.* 35:269.
38. Scherpenberg, H. van, W. Grobner, and O. Kandler. 1965. *Beitr. Biochem. Physiol. Naturstoffen Festschr.* 387, 406.
39. Schramm, M., Z. Gromet, and S. Hestrin. 1957. Role of hexose phosphate in synthesis of cellulose by *Acetobacter xylinum*. *Nature*. 179:28.
40. Sellmair, J. and O. Kandler. 1970. *Z. Pflanzenphysiol.* 63:65.

41. Teng, J. and R. L. Whistler. 1973. Cellulose and chitin. In L. P. Miller, ed., *Phytochemistry*. New York: Van Nostrand Reinhold.
42. Timell, T. E. 1965. Wood and bark polysaccharides. In W. A. Coté, Jr., ed., *Cellular ultrastructure of woody plants*. N.Y.: Syracuse Univ. Press.
43. Walker, D. A., and W. J. Whelan. 1959. Synthesis of amylose by potato D-enzyme. *Nature* 183:46.
44. Webb, K. L., and J. W. A. Burley. 1964. Stachyose translocation in plants. *Plant Physiol.* 39:973.
45. Whelan, W. J. 1958. Starch and similar polysaccharides. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 6:154.
46. Wolfrom, M. L., and A. Thompson. 1956. Occurrence of the (1 → 3)-linkage in starches. *J. Am. Chem. Soc.* 78:4116.
47. Worth, H. G. J. 1967. The chemistry and biochemistry of pectic substances. *Chem. Rec.* 67:465.
48. Zimmermann, M. H. 1957. Translocation of organic substances in trees. I. The nature of the sugars in the sieve tube exudate of trees. *Plant Physiol.* 32:288.
49. Zimmermann, M. H. 1957. Translocation of organic substances in trees. II. On the translocation mechanism in the phloem of white ash. *Plant Physiol.* 32:399.

الفصل الثامن

التنفس والتخمّر Respiration and fermentation

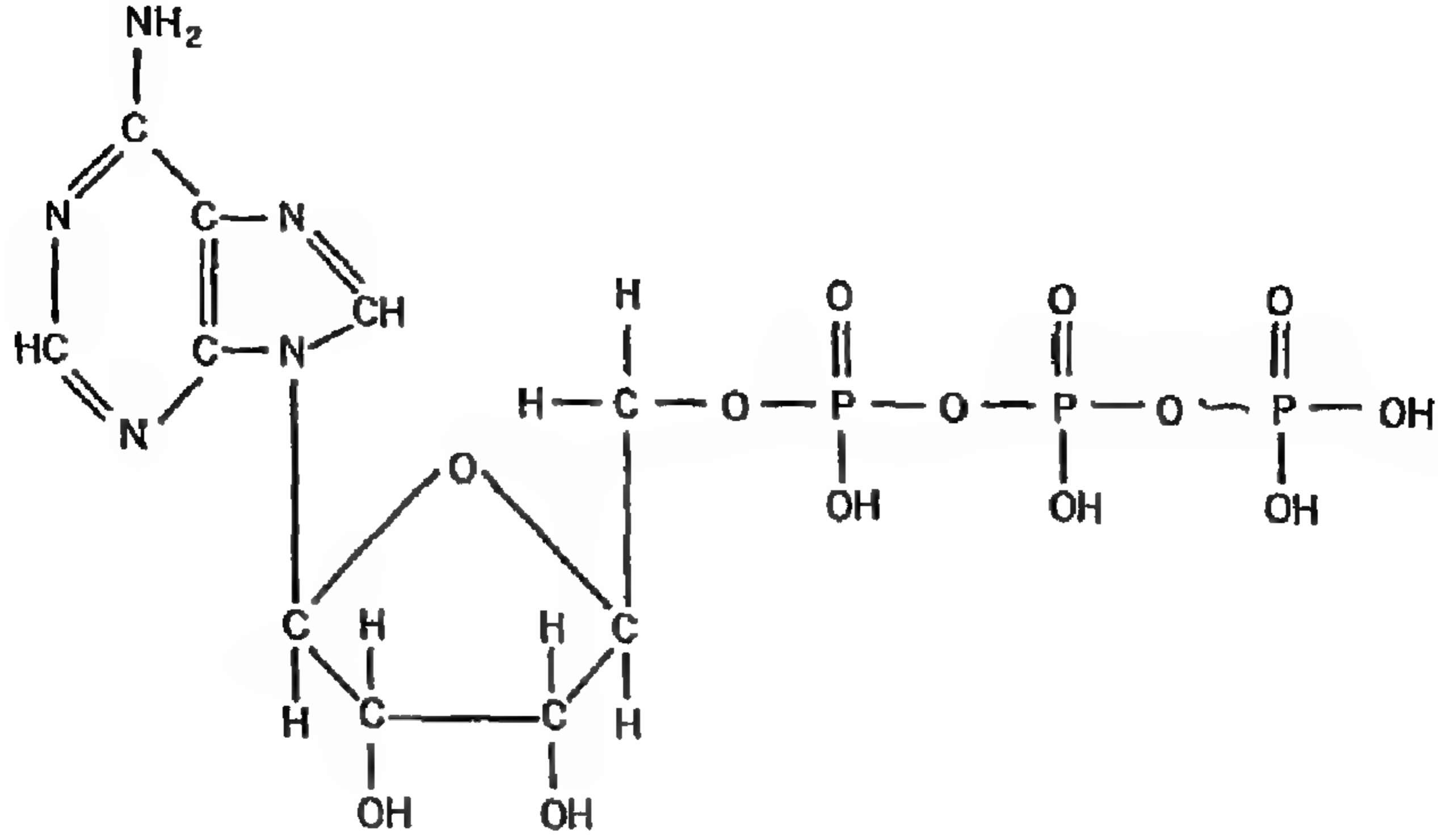
مقدمة Introduction

فى هذا الفصل سنهتم بالانطلاق والاستعمال المحكومين للطاقة المخزنة بواسطة عمليتي التنفس والتخمّر من أجل تدعيم وإبقاء المنظومة الحية. العمليات الحياتية المهمة مثل تكوين البروتين والدهون والكربوهيدرات تتطلب انفاق مقدار من الطاقة، من أين تأتي هذه الطاقة؟، كيف تخزن وكيف يمكن للخلية الحية أن تستفيد منها؟ هذه بعض الأسئلة التي سيتم تحليلها في الصفحات التالية.

خلال عملية البناء الضوئي (ستناقش في فصل لاحق) تتحول الطاقة الضوئية إلى طاقة كيميائية وتخزن في روابط جزيئات عضوية معقدة. الجزء الأكبر من الطاقة المخزنة في النبات توجد في الكربوهيدرات مثل النشا والجليكوز اضعاف أو تكسير روابط كربون-كربون الموجودة في هذه المركبات ومثيلاتها يُحرر كمية معتبرة من الطاقة لاستعمال النبات. إلا أن الطاقة التي يحتويها مركب مثل الجليكوز لا تُحرر في دفعة واحدة ولكن تنطلق ببطء في سلسلة تفاعلات مرحلية تتحكم فيها الأنزيمات. عموماً تسمى سلسلة التفاعلات التي تحدث داخل الخلية والتي تؤدي إلى تكوين أو تجزئة مركبات عضوية بالمسلك الأيضي metabolic pathway. فى هذا الفصل إذاً سنناقش المسالك الأيضية للتنفس والتخمّر وعلاقتها بالانطلاق المحكوم للطاقة المخزنة.

أدينوسين ثلاثي الفوسفات : مركب مرحلي ذو طاقة Adenosine triphosphate: an energy intermediate

سبق وأن ذكرنا أن كل من تفاعل إنتاج الطاقة واستهلاك الطاقة يحدثان في داخل الخلية الحية. الطاقة الكامنة أو المخزنة لأحد المركبات (مثل الجليكوز)



تُطلق وتستخدم بطريقة كفوءة للغاية في تكوين مركبات أخرى (مثل البروتين). هذه الطاقة التي أصبحت الآن مخزنة في المركب المتكون حديثاً يمكن، بدورها توفيرها لتفاعلات تكوينية أخرى. ماهو موصوف هنا هو ازدواج لتفاعلين أحدهما يولد الطاقة والآخر يستهلكها. إلا أنه في كثير من الحالات تحدث التفاعلات المولدة للطاقة في غياب التفاعلات المستهلكة لها. الطاقة المنطلقة في مثل هذه الحالة تنطلق على هيئة حرارة ومعرضة للفقد. إلا أن الطبيعة قد أمدت الخلية بوسيلة تمكنها من تخزين الطاقة على هيئة أدينوسين ثلاثي الفوسفات (ATP). هكذا فإن الطاقة المنطلقة في أكسدة مركبات مثل الكربوهيدرات، الدهون والبروتينات تستخدم في حينها في تكوين ATP من الأدينوسين ثنائي الفوسفات والفوسفات الغير عضوي (iP) الطاقة الكيميائية المنقولة إلى ATP يمكن استعمالها لتسيير تفاعلات تكوينية وينطلق من هذه العملية كل من (iP)، ADP. تسمى الرابطة التي تربط مجموعة الفوسفات الأخيرة إلى ATP رابطة الطاقة العالية (~) high energy bond. هذه في الحقيقة تسمية خاطئة لأنه هناك الكثير من الروابط لمركبات عضوية مختلفة موجودة في الخلية والتي تحتوي على طاقة أكثر من الطاقة الموجودة في رابطة ATP ذات الطاقة العالية. التسمية الأفضل ربما هي التي بإمكانها شرح مقدرة مجموعة الفوسفات الأخيرة لـ ATP على أن تُنقل بسهولة من مركب لآخر. بهذه الطريقة

تُنقل الطاقة ومن المحتمل أن هذا هو ما أريد للتسمية «طاقة عالية» أن تعنيه في البداية.

هناك إذاً مركب مرحلي (ATP) قادر على استلام طاقة من أحد التفاعلات ونقل هذه الطاقة لتسيير تفاعل آخر. هذا له مزاياه الواضحة للمنظومة الحية حيث أن ATP يمكن أن يتكون خلال أكسدة أنواع من المركبات ويمكن استعماله لتسيير تكوين أنواع أخرى من المركبات بعبارة أخرى، أكسدة مركب ما مثل الجلوكوز بإمكانها إعطاء الطاقة، من خلال ATP، لتكوين عدد من مواد الخلية. على النقيض من الوقود المحروق في محرك من صنع الإنسان، حيث يُفقد جزء كبير من الطاقة المنطلقة على هيئة حرارة، أكسدة المواد في الخلية يرافقه فقدان بسيط نسبياً للطاقة. هذا راجع إلى الكفاءة العالية لمنظومة نقل طاقة الخلية بواسطة ATP. من المهم هنا أن نفهم أن الطاقة الحبيسة في مركب حيوى ما يمكن أن يعاد نقلها. هكذا، في منظومة ديناميكية ما، مثل الخلية الحية، الطاقة المخزنة للجلوكوز قد توجد في أحد الأوقات في ATP وفي وقت آخر حبيسة في روابط جزئى بروتين. شكل 1-8 يوضح مخطط يمثل الطريقة الدائرية التى يتكون فيها ATP ويتجزأ كمركب مرحلي بين التفاعلات المولدة للطاقة والتفاعلات المستهلكة لها.

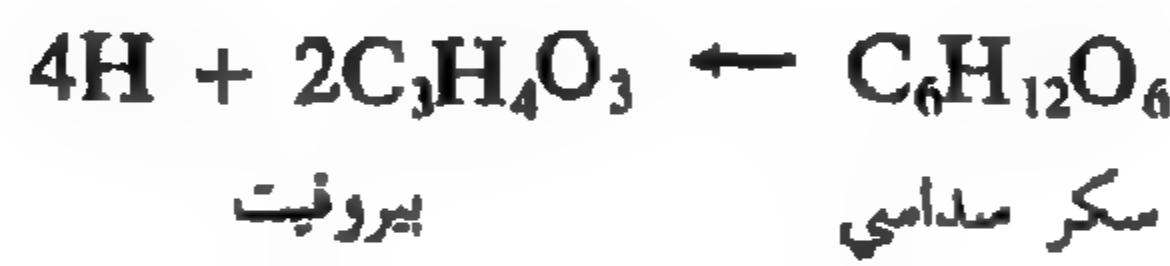
انطلاق الطاقة Release of energy

خلال الثلاثين سنة الماضية تحسنت معرفتنا لمسالك أيض التنفس تحسناً هائلاً. المفاهيم التى تكونت من خلال البحوث الكيميائية الحيوية لكائنات عديدة مختلفة لم تترك إلا القليل من الشك فى أن الخصائص الأساسية للتنفس واحدة فى معظم أشكال الحياة. تأكسد جزئى الجلوكوز فى خلية الخميرة البسيطة يمر بنفس سلسلة التفاعلات التى يمر بها جزئى جلوكوز مستقر فى ورقة شجرة الخشب الأحمر الضخمة. قطعاً هناك بعض الاختلافات ولكنها بسيطة ويمكن استبعادها من الصورة الكلية للتنفس كعملية حيوية ضرورية. أهم خصائص التنفس هو انطلاق الطاقة الممكن استخدامها. النقاش التالى

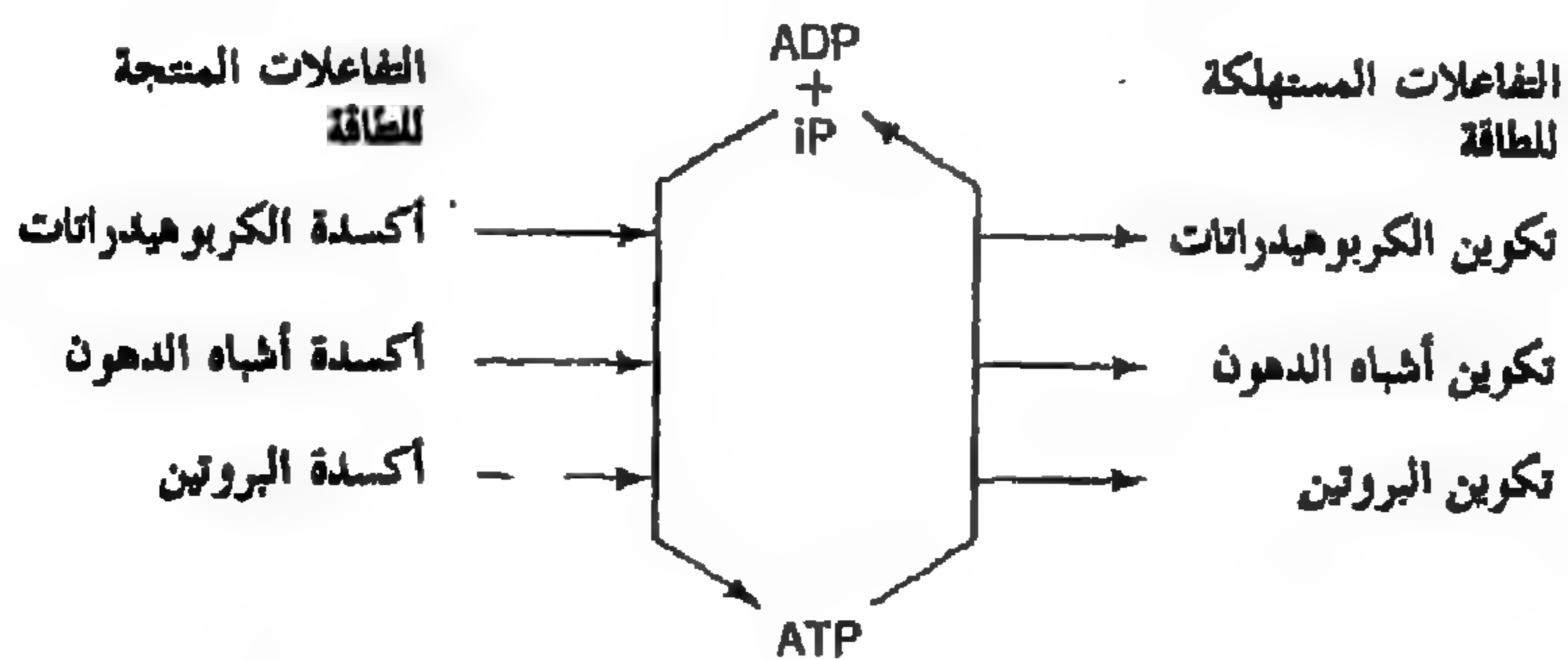
سيحلل إلى حد ما مسالك الأيض المتنوعة المشاركة في إطلاق هذه الطاقة. في نقاشنا سنستعمل الكلمات أكسدة واختزال عدّة مرات. ماذا يُعنى بهذه المصطلحات؟ في أبسط معانيها الأكسدة تعنى تنحية الالكترونات من مركب ما، في الخلية هذه العملية عادة مايصحبها تنحية للهيدروجين. على العكس من ذلك، اختزال مركب مايعنى اضافة الكترونات لهذا المركب، في الخلية هذا عادة مايكون مصحوباً بإضافة هيدروجين.

التحلل الجليكوزى Glycolysis

التحلل الجليكوزى هو اصطلاح يستعمل لشرح سلسلة التفاعلات المتتابعة التي تحدث في أنواع متعددة من الأنسجة والتي تبدأ بسكر سداسى (عادة الجليكوز) وتنتهى بحامض البيروفيك pyruvic acid. يمكن كتابة المعادلة للتفاعل الكلى كالآتى:



هذه المعادلة تدل ببساطة على أن جزيء واحد من الجليكوز يتحول إلى جزيئين من حامض البيروفيك. إلا أنه كما سبق ذكره التحلل الجليكوزى ليس بالتفاعل ذو الخطوة الواحدة ولكنه سلسلة من التفاعلات المتداخلة جداً والتي تقود في النهاية إلى البيروفيت. نقطة أخرى يجب التأكيد عليها هي أن تفاعلات التحلل



شكل 1-8 : ملخص تخطيطى لدور الـ ATP كمركب مرحلي ناقل للطاقة.

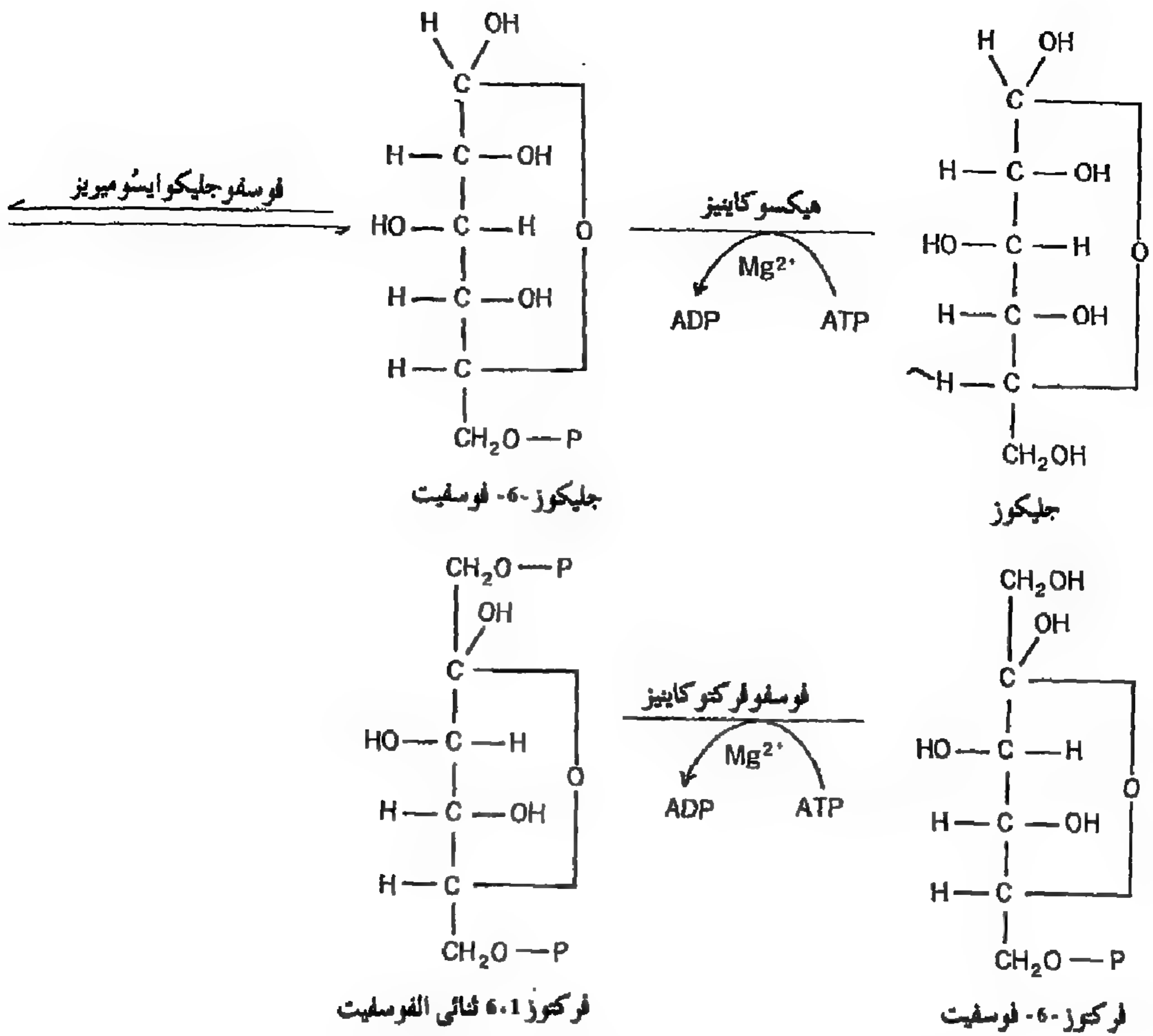
الجليكوزى تحدث فى السيتوبلازم ولا تحتاج لوجود الأكسجين.

يمكن تقسيم التحلل الجليكوزى إلى خطوتين رئيسيتين تحويل الجليكوز إلى فركتوز 1، 6 ثنائى الفوسفات وإنقسام هذا المركب إلى مركبين ثلاثى الكربون. هذان المركبان يتحولان فى النهاية إلى حامض البيروفيك.

تحدث ثلاث تفاعلات أثناء تحول الجليكوز إلى فركتوز 1، 6 ثنائى الفوسفات. أولاً فسفرت الكربون السادس للجليكوز فى وجود ATP والأنزيم هيكسوكاينيز hexokinase. التفاعل الموالى يشمل تحويل سكر ألدوز إلى سكر كيتوز. هذا التفاعل يُحفز بواسطة الأنزيم فوسفوجلوكو أيسوميريز phosphoglucosomerase ينتج عنه تحول جليكوز-6- فوسفات إلى فركتوز-6- فوسفات. بعد ذلك يتفسر الكربون الأول للفركتوز فى وجود ATP والأنزيم فوسفوفركتوكاينيز phosphofructokinase نواتج هذا التفاعل هى فركتوز 1، 6 ثنائى الفوسفات و ADP شكل (2-8).

الخطوة الرئيسية الثانية فى التحليل الجليكوزى تشمل انقسام الفركتوز 1، 6 ثنائى الفوسفات إلى مركبين ثلاثى الكربون، 3- فوسفوجلايسيرالديهيد 3-phosphoglyceraldehyde ودايهيدروكسى أسيتون فوسفات dihydroxyacetonephosphate هذا التفاعل يحفزه الألدوليز والنواتج المتكونان يتحول أحدهما إلى الآخر وبالعكس. هذا يعنى وجود توازن بين المركبين ثلاثى الكربون يُحفزه الأنزيم فوسفوترايوز أيسوميريز phosphotriose isomerase. 3- فوسفوجلايسيرالديهيد يتحول إلى حامض الجليسرين 1، 3- ثنائى الفوسفات. هذا التفاعل ذو علاقة بإدخال أو إضافة فوسفات غير عضوى إلى الكربون الأول لـ 3- فوسفوجلايسيرالديهيد واختزال NAD^+ . هذا التفاعل يحفزه انزيم فوسفوجلايسيرالديهيد ديهيدروجينيز phosphoglyceradldehyde dehydrogenase.

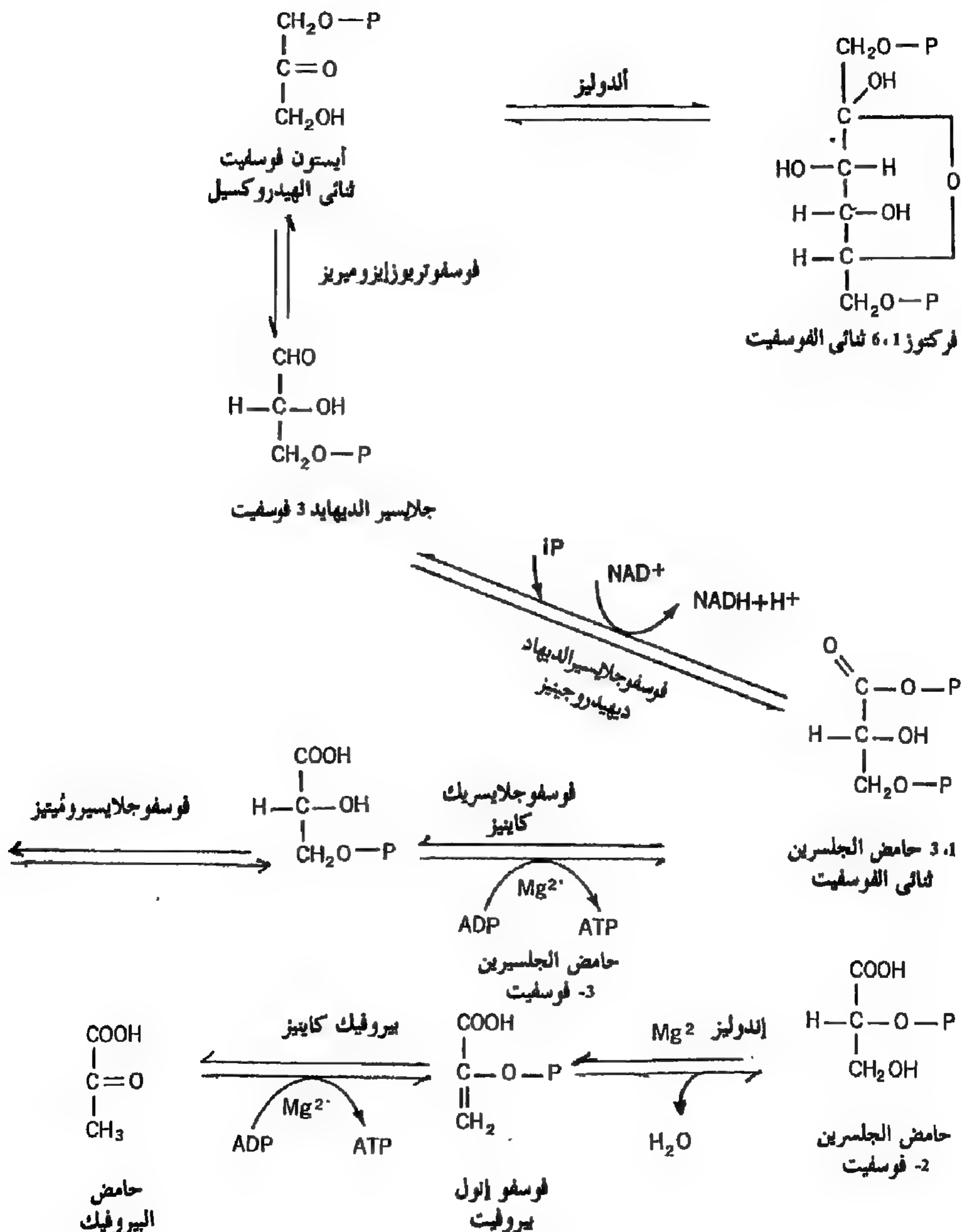
لاحظ أن استمرار تحول 3- فوسفوجلايسيرالديهيد إلى مركبات مرحلية للمسلك الجليكوزى يسبب تحول فى التوازن بين 3- فوسفوجلايسيرالديهيد والأستون فوسفات ثنائى الهيدروكسيل. هكذا مع استمرار التحول إلى مركبات وسطية جليكوزية، يتحول المزيد من الأستون فوسفات ثنائى الهيدروكسيل إلى 3- فوسفوجلايسيرالديهيد.



شكل 2-8: تحول الجليكوز إلى فركتوز 1،6 ثنائي الفوسفيت

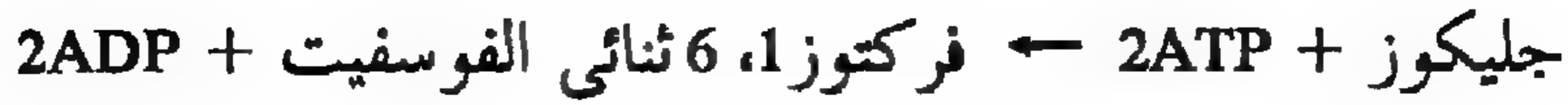
استهلاك الفوسفات الغير عضوى فى أكسدة 3- فوسفوجلايسيرالديهيد مهم للنبات، حيث أن هذا الفوسفات ذو علاقة بتكون ATP فى التفاعل الموالى فى السلسلة الجليكوزية. فى وجود ADP والأنزيم فوسفوجلايسيريك كاينيز، يتحول حامض الجلوسرين 1،3- ثنائى الفوسفيت إلى حامض الجلوسرين-3-فوسفيت ويتكون ATP. حامض الجلوسرين 3-فوسفيت المتكون فى التفاعل المذكور يتحول إلى حامض جلوسرين 2-فوسفيت نتيجة لفعالية الأنزيم فوسفوجليسيروميثيز phosphoglyceromutase. إزالة عناصر الماء dehydration من حامض الجلوسرين 2-فوسفيت فى وجود الإنوليز enolase ينتج عنه تكون حامض فوسفو-إنول-بيروفيك. فى وجود ADP وبيروفيك كاينيز

يتحول حامض فوسفو-إنول-بيروفيك إلى حامض البيروفيك. في هذا التفاعل حامض الفوسفوريك المتبقي يُنقل إلى ADP ليكون ATP. التفاعلات الجليكوزية التي نوقشت أعلاه مُبينة في شكل 3-8.



شكل 3-8: تحول فركتوز 6،1 ثنائي الفوسفيت إلى بيروفيت.

دعنا الآن نرسم موازنة للتحلل الجليكوزى. فى المرحلة الأولى يتحول الجليكوز إلى فركتوز 1، 6-ثنائى الفوسفيت بدون كَسْب للطاقة. فى الحقيقة يُستهلك جزيئان من ATP مقابل استهلاك جزيء جليكوز.



إلا أنه فى المرحلة الثانية، تحول الفركتوز 1، 6 إلى جزئى حامض بيروفيك، تتكون أربعة جزيئات ATP، إثنان لكل سكر ثلاثى منقسم عن فركتوز 1، 6 ثنائى الفوسفيت. التفاعلات الآتية تبين تكون ATP.



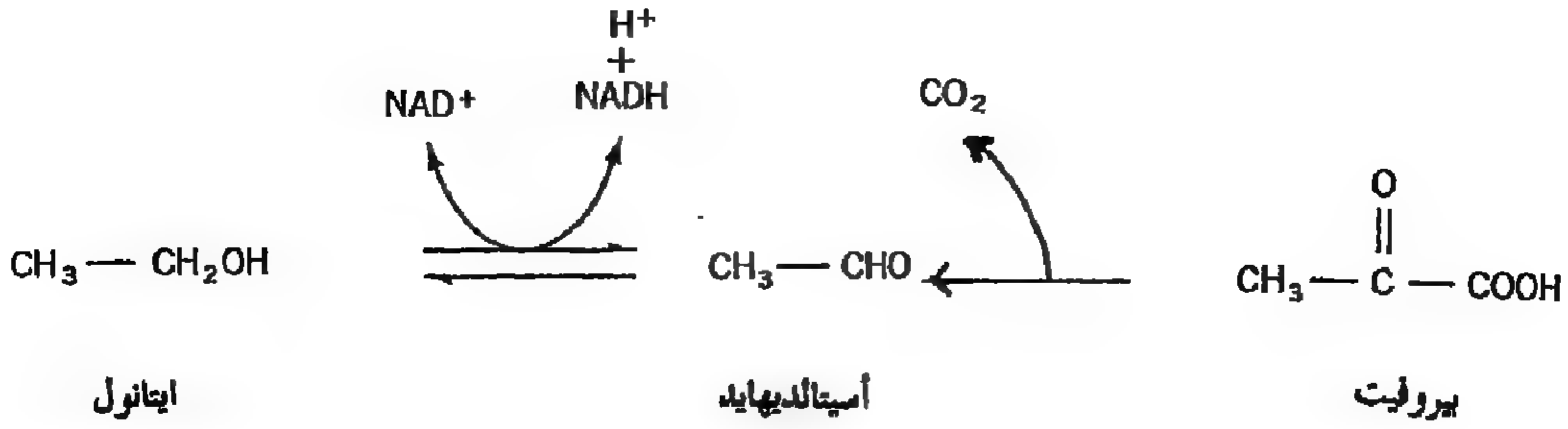
إذا أخذنا فى الاعتبار المنهج الجليكوزى بأكمله فإن تحول جزيء من الجليكوز إلى جزئين من حامض البيروفيك ينتج عنه جزئى ATP كمكسب صافٍ.

التخمير Fermentation

إجمالى تفاعل التخمير هو:



هذا يعنى أن جزء من الجليكوز يتحول إلى جزئين من الإيثانول وجزئين من ثنائى أكسيد الكربون. التخمير، مثل التحلل الجليكوزى، هو سلسلة متتابعة من التفاعلات تحدث فى غياب الأكسجين. فى الحقيقة هناك إختلافات بسيطة بين التحلل الجليكوزى وعملية التخمير وذلك لوجود معظم التفاعلات المرحلية فى كلا المسلكين.



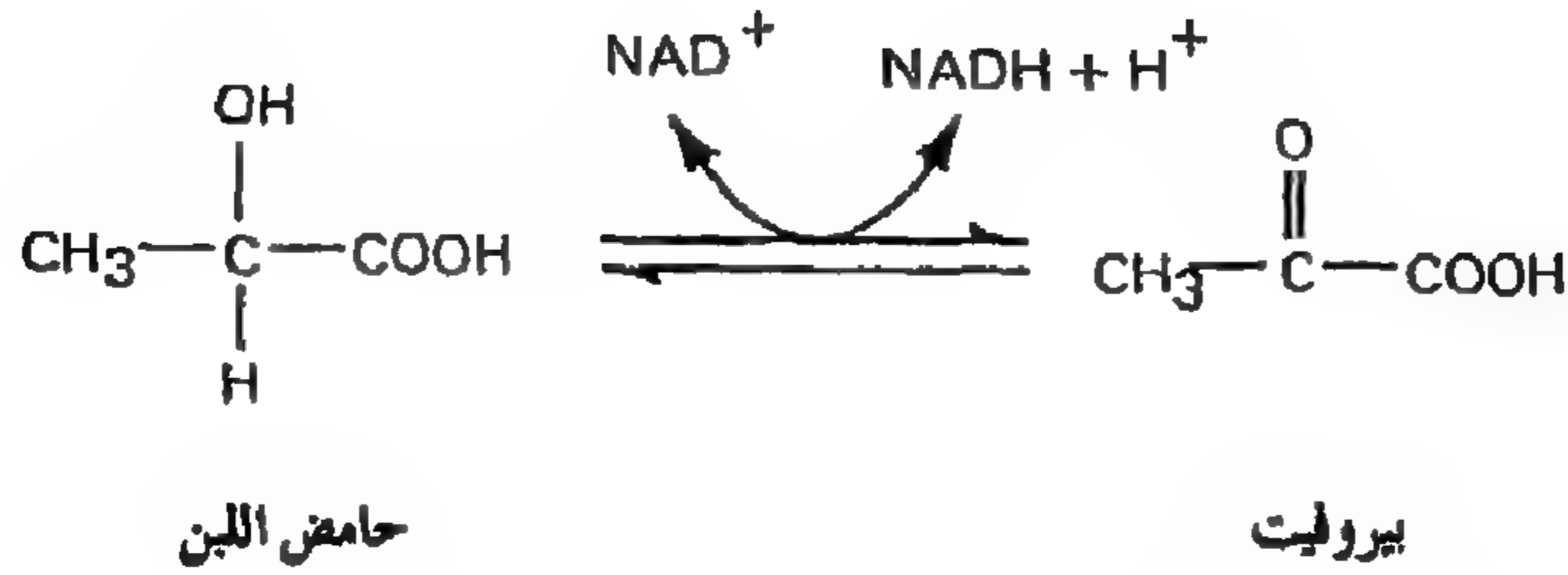
كما هو الحال في التحلل الجليكوزي يتحول الجليكوز إلى بيروفيت خلال عملية التخمير. إلا أنه في عملية التخمير تتقدم العملية خطوة أخرى حيث يتحول البيروفيت إلى إيثانول وثاني أكسيد الكربون. الأنزيمات التي تحفز كل من الخطوتين سالفتي الذكر هما كاربو كسيليز carboxylase وديهيدروجينيز الكحول alcohol dehydrogenase. نظراً لعدم تكون ATP في التفاعل وبقية عملية التخمير مطابقة للتحلل الجليكوزي فإن كل جزيء جليكوز يعطي جزيئان من ATP.

التخمير هو العملية الأساسية المنتجة للطاقة للكثير من الكائنات الدقيقة. تسمى الكائنات الدقيقة في هذه الحالة اللاهوائيات anaerobes نظراً لقدرتهم على التواجد وتفتيت المركبات العضوية في غياب الأكسجين. حقاً بعض هذه الكائنات تموت عند تعرضها لأي تركيز قيم من الأكسجين وفي هذه الحالة تسمى لاهوائيات اضطرابية obligate anaerobes. مثال لهذا النوع من الكائنات هو باسيلاس بوتولينس *Bacillus botulinus*.

من المحتمل أن الخميرة هي أحسن ما هو معروف من كائنات التخمير. لقد عرف الإنسان تحضير الكحول من خلال التخمير بواسطة الخميرة قبل بزوغ التاريخ المكتوب. لكن التقدم الحقيقي للتحليل الكيميائي الحيوي للتخمير لم يبدأ إلا مع بداية القرن العشرين عندما وجد بـُخْنَر Buchner أن عصارة الخميرة الخالية من الخلايا تستطيع تخمير الجليكوز (انظر فصل الأنزيمات). الخمائر لاهوائيات مُخَيِّرة facultative anaerobes هذا يعني أنها تستطيع العيش في وجود أو في غياب الأكسجين.

بالرغم من أننا ذكرنا فقط الأيثانول وثاني أكسيد الكربون كنواتج جانبية

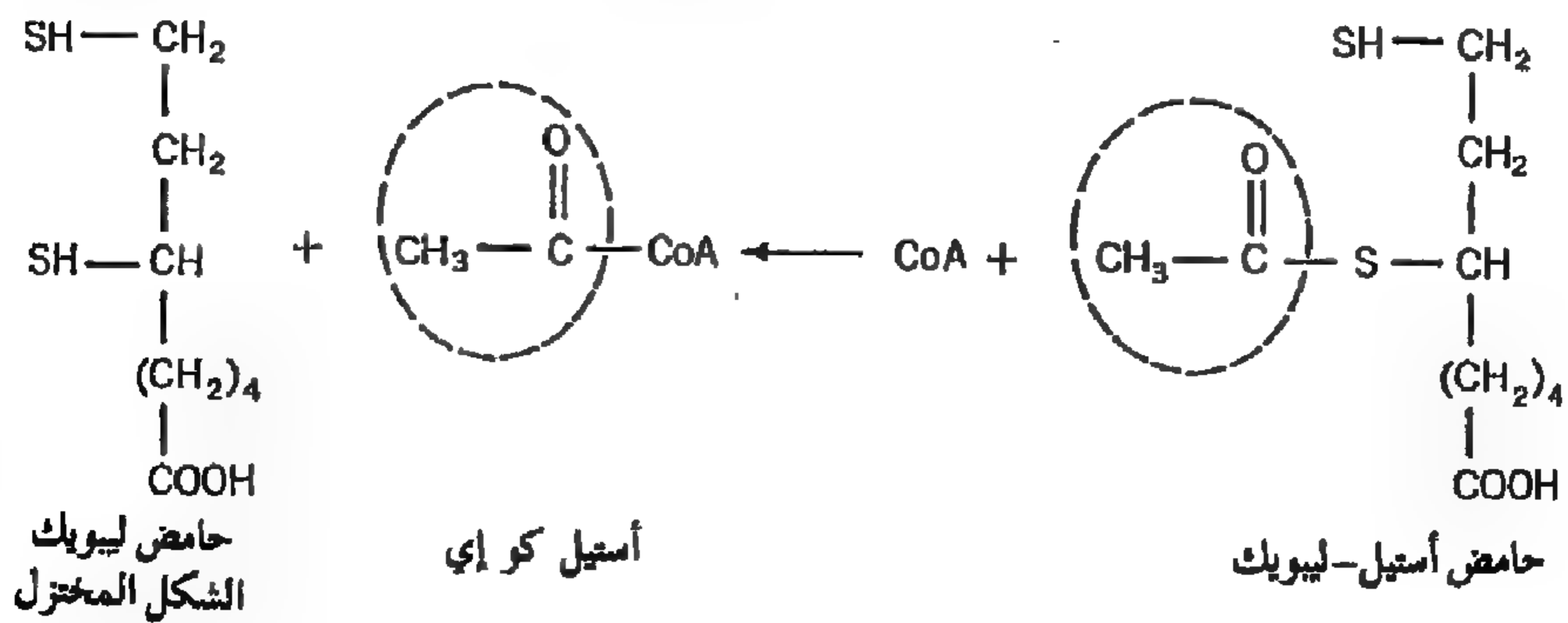
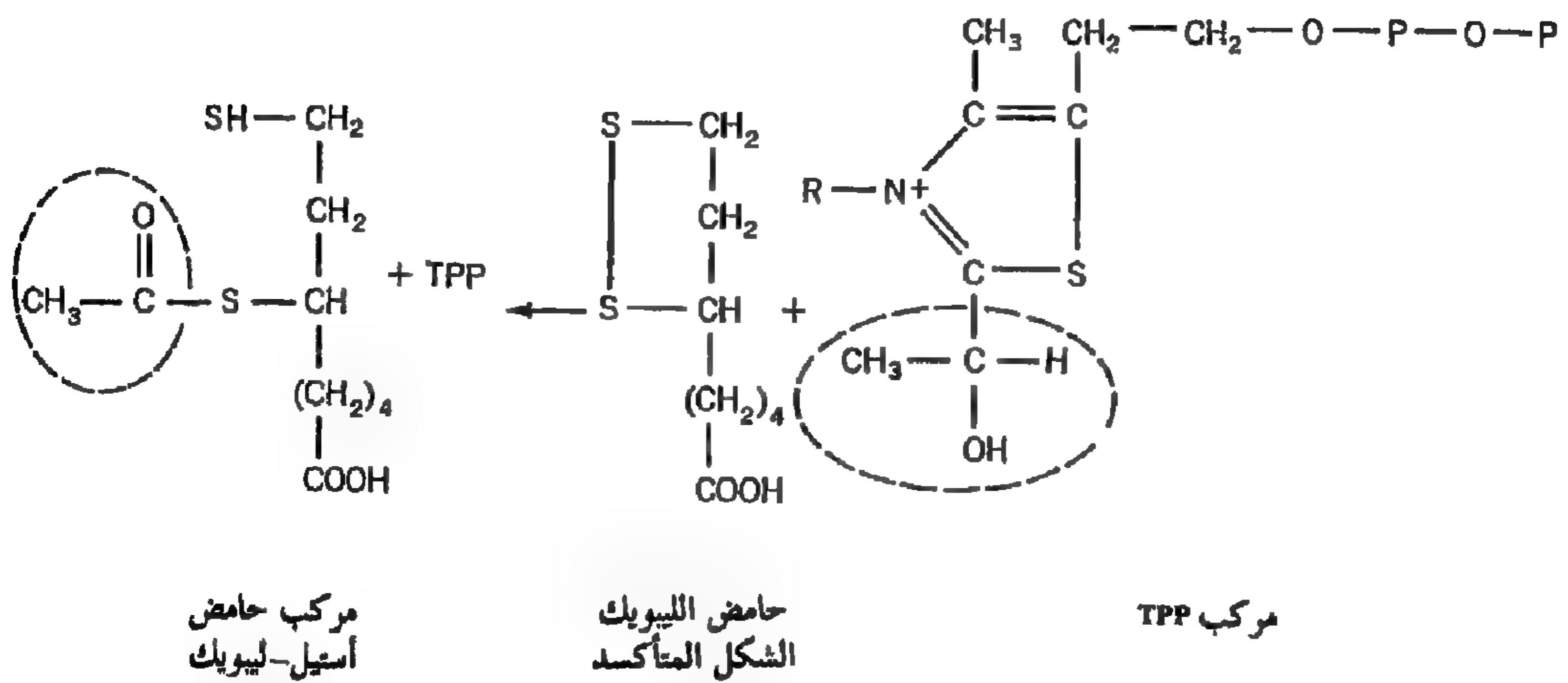
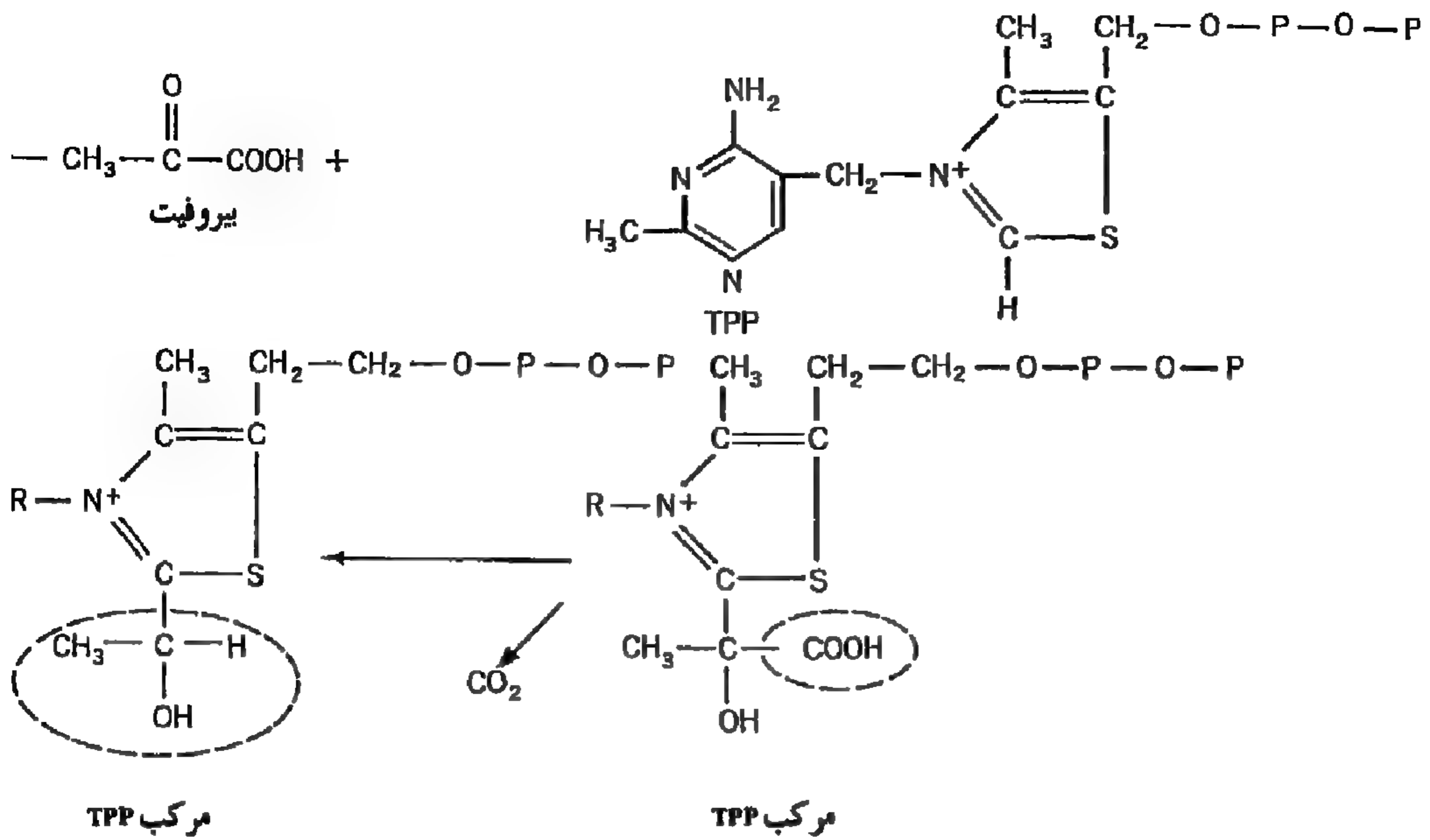
للتخمير على المرء أن يأخذ في الاعتبار أنه توجد مركبات أخرى يمكن تكونها خلال هذه العملية. على سبيل المثال حامض اللبن lactic acid هو ناتج جانبي لتخمير الجلوكوز بواسطة بكتيريا حامض اللبن. أحسن ما يُعرف هذه العملية هو طعم اللبن الحامض. في تخمر حامض اللبن البروفيت يكون حامض اللبن بدلاً من الايثانول. الأنزيم الذي يحفز هذا التفاعل هو ديهيدروجينيز حامض اللبن lactic acid dehydrogenase.

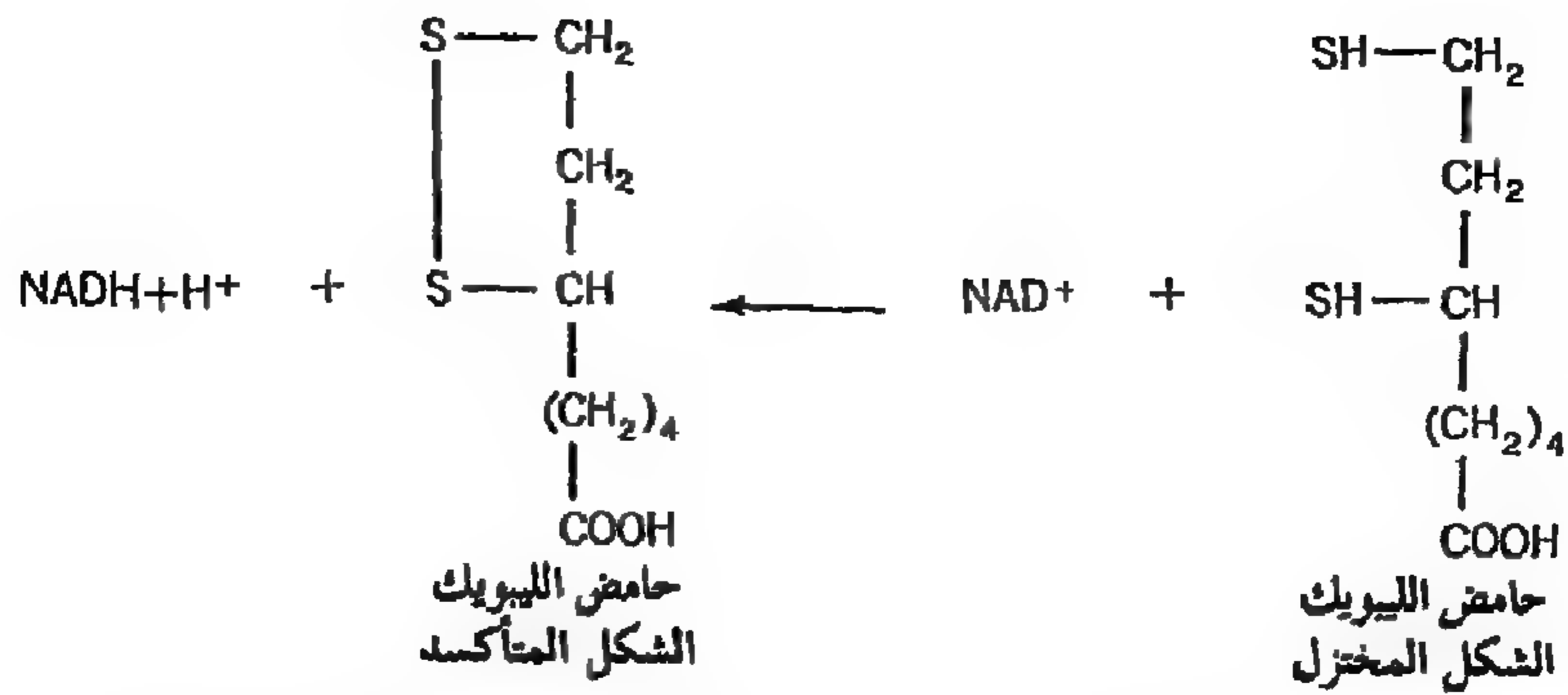


ما يجب ذكره هنا هو أن كل من ناتج التخمير، الايثانول وحامض اللبن مازالا يحتفظان بمقدار قيم من الطاقة الحبيسة داخل هذين المركبين. النبات لا يستفيد من هذه الطاقة الغير محررة وهذا يبين أن التنفس اللاهوائي، وهو التسمية التي تطلق على التخمير في بعض الأحيان، هي عملية غير كفوءة نسبياً.

تكوين أستيل كوانزايم أى Formation of acetyl coenzyme A

سبق وأن بينا أن تفتيت الكربوهيدرات تحت الظروف اللاهوائية يتقدم عن طريق التحلل الجلوكوزي إلى حامض البيروفيك. حامض البيروفيك إذا يمثل إنتهاء المنهج الجلوكوزي. غير أنه في حالة وجود ما يكفي من الأكسجين تحدث تنحية لكربون حامض البيروفيك بالتأكسد ويتكون نتيجة لذلك أستيل كوانزايم أى. هذا التفاعل معقد جداً ويتطلب وجود ما لا يقل عن خمس عوامل مرافقة أساسية وتركيبية من الإنزيمات (9،14،15). العوامل المرافقة الخمسة اللازمة لتكوين ناجح للأستيل كوانزايم أى هي ثيامين بيروفوسفيت thiamine pyrophosphate (TPP)، أيونات الماغنسيوم، NAD^+ ، كوانزايم أى (CoA)، وحامض الليويك lipoic acid. اقترح جانسالس Gunsalus (9) أن أستيل كوانزايم أى يتكون من حامض البيروفيك في أربع خطوات (انظر التفاعلات التالية).





في الخطوة الأولى يتكون مركب من TPP والبيروفيت يتبعه تفتت كربوني للبيروفيت. في الخطوة الثانية تتفاعل وحدة الإسييتالديهيد المتبقية بعد التفتت الكربوني مع العامل المرافق حامض الليبويك وينتج عن ذلك مركب من حامض الليبويك والأستيل. في التفاعل يختزل حامض الليبويك ويتأكسد الإسييتالديهيد إلى حامض. الحامض المتكون حديثاً يكون ثايواستر thioester مع حامض الليبويك.

في الخطوة الثالثة تتحرر مجموعة الأستيل من حامض الليبويك وتتحد مع CoA. نواتج هذا التفاعل هي أستيل كواي وحامض الليبويك المختزل.

في الخطوة الأخيرة يعاد توليد حامض الليبويك المتأكسد بواسطة إنتقال إلكترونات من حامض الليبويك المختزل إلى NAD^+ . هذا التفاعل الأخير مهم لكونه يسمح باستمرار توفير حامض الليبويك المتأكسد اللازم لتكوين أستيل كواي من حامض البيروفيك. بالإضافة الإلكترونات الإثنان المنقولان إلى NAD^+ ليكونا $\text{NADH} + \text{H}^+$ يمران حتماً عبر منظومة نقل الإلكترون (نقاش لاحق) وينتج عن ذلك تكوين ثلاث جزئيات ATP.

يمكن تلخيص الخطوات الأربعة المذكورة أعلاه والمبينة على الصفحات السابقة في التفاعل الآتي:

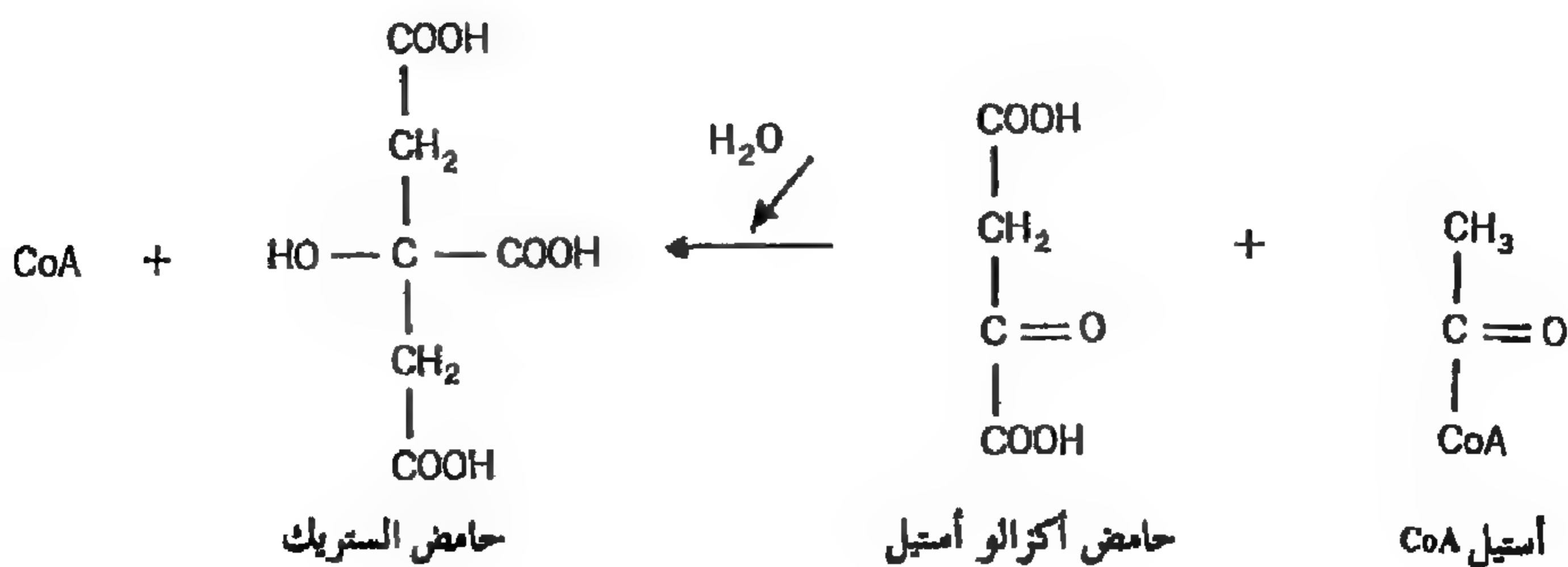


حيث أن TPP وحامض الليبويك يعادان إلى حالتهم الأصلية خلال تسلسل التفاعلات فلقد أخرجنا من هذه المعادلة الموجزة.

حلقة كريس Krebs cycle

فيما مضى عرفنا السبب في عدم الكفاءة النسبية لتحلل الجليكوزي والتخمير وذلك بالنسبة إلى الطاقة المنطلقة. غير أنه تحت الظروف الهوائية يتعرض البيروفيت، الناتج النهائي لتحلل الجليكوزي، للتجزء الكربوني ويكون أستيل كواي مع كواي. أستيل CoA هو «حلقة الوصل» بين التحلل الجليكوزي وحلقة كريس (حلقة الحامض ثلاثي الكربون أو حلقة حامض الستريك). هذه التسمية ترجع إلى الخاصية الحلقية التي يعاد فيها توليد أوكزال أستيت وهو المركب الذي يبدأ به التفاعل. الحلقة سميت باسم عالم الكيمياء الحيوية الانجليزى إتش. إى. كريس H.A. Krebs والذي لعب دوراً رئيسياً في اكتشافها. بواسطة حلقة كريس ومنظومة نقل الإلكترون يتأكسد البيروفيت إلى CO_2 و H_2O . وهكذا فإن الأكسدة التامة للجليكوز وتحويله إلى CO_2 و H_2O قد تحدث نتيجة لتحلل الجليكوزي، حلقة كريس ومنظومة نقل الإلكترون. من خلال ارتباطه مع منظومة نقل الإلكترون، أكسدة حلقة كريس يمكن أن ينتج عنها 24 جزيء ATP. هكذا فإنه بالنسبة لانطلاق الطاقة حلقة كريس أكثر كفاءة من التحلل الجليكوزي أو التخمر. تفاعلات حلقة كريس ومنظومة نقل الإلكترون تحتاج لوجود الأكسجين ومحصورة في الميتوكوندريا.

تكوين حامض الستريك Formation of citric acid : أول تفاعلات حلقة كريس هو تكثيف أستيل CoA مع حامض أوكزال أستيك لتكوين حامض الستريك وانطلاق CoA. نتيجة هذا التفاعل والمحفز بأنزيم مُكثِّف هو أن حامض رباعى الكربون



ثنائي المجموعة الحامضية «ثنائي الكربوكسيل» يتحول إلى حامض سداسي الكربون ثلاثي المجموعة الحامضية «ثلاثي الكربوكسيل».

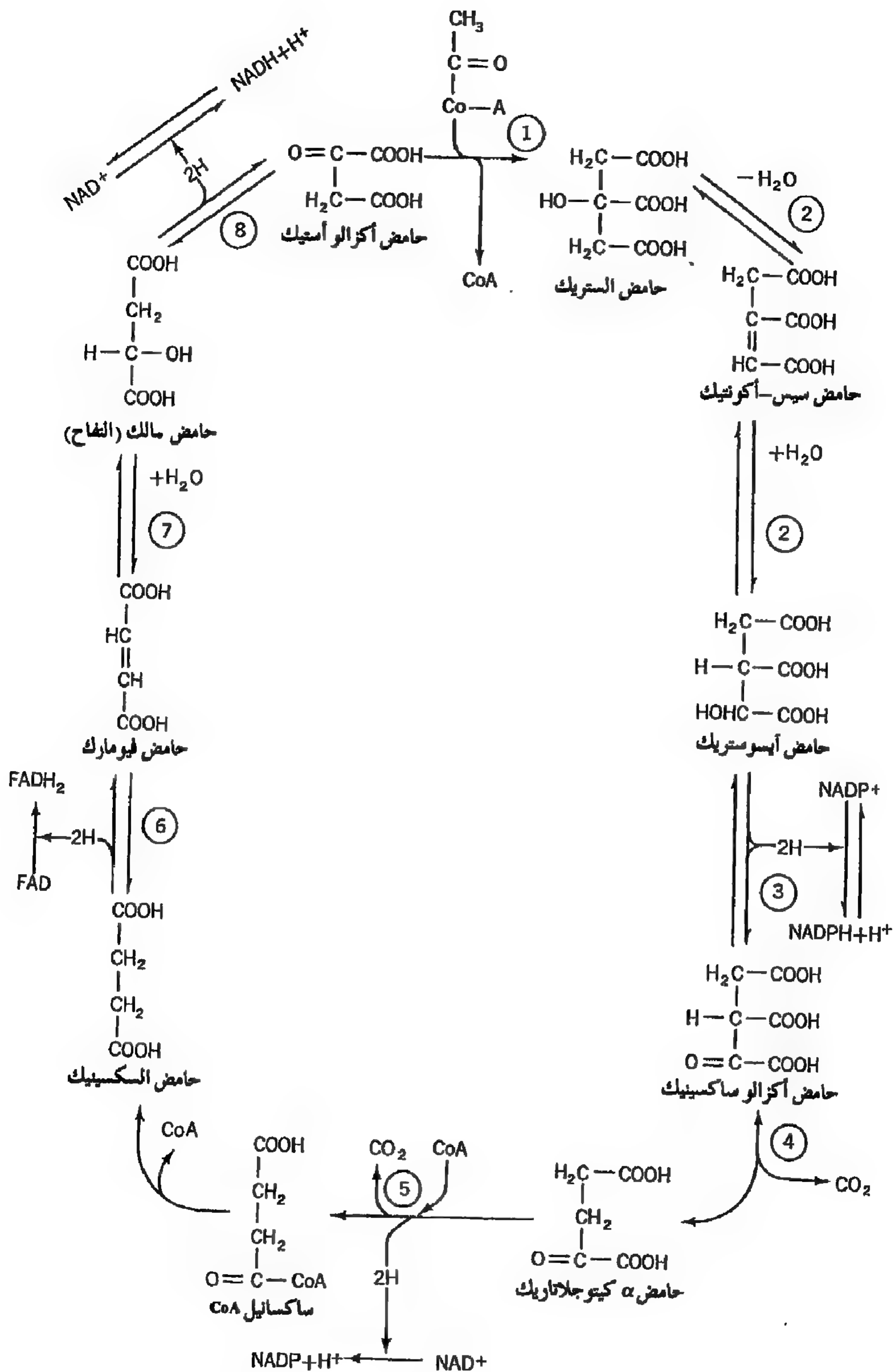
أعادة توليد حامض أوكزالوأستيك Regeneration of oxaloacetic acid : من خلال سلسلة من التفاعلات تشمل أربع خطوات تأكسد وثلاث جزئيات من H_2O (جزء ماء يستخدم في تفاعل التكثيف) يعاد توليد حامض أوكزالوأستيك من حامض الستريك. في هذه العملية يُنتج جزئين من CO_2 وثمانى ذرات H . التفاعلات التي تقود إلى توليد حامض أوكزالوأستيك من حامض الستريك مبينة في شكل 4-8.

يعتقد أن التحولات الداخلية العكسية للثلاثة أحماض الأولية لحلقة كريس-حامض الستريك، حامض سيس أكونتيك، حامض أيسوستريك تحفز بنفس الأنزيم أكونتيك. في أول التفاعلات يُنحى الماء من حامض الستريك ليكون حامض سيس أكونتيك. في التفاعل الثانى يضاف الماء إلى حامض سيس أكونتيك وَيُنتَجُ حامض أيسو ستريك.

في وجود ديهيدروجينيز حامض أيسوستريك و $NADP^+$ ، يتحول حامض أيسوستريك إلى حامض أوكزالوأسكسنيك. هذا هو أول تأكسد في حلقة كريس. إثنان من أيونات الهيدروجين وإثنان من الإلكترونات يُحوّلان من حامض أيسوستريك حيث يلتقطهم الإنزيم المرافق $NADP^+$ ليكون $ADPH + H$. في التفاعل الموالي في حلقة كريس تُنحى مجموعة كربوكسيل من حامض أوكزالو أسكسنيك ويتكون حامض α كيتوجلوتاريك. هذا التفاعل يحفزه كربو إكسيليز. حامض α كيتوجلوتاريك مركب رئيسي في أيض النبات، وليس فقط لعلاقته بأيض الكربوهيدرات وأشباه الدهون ولكن أيضاً لقيامه بدور مهم في تكوين وتفتيت الأحماض الأمينية.

أكسدة حامض α -كيتوجلوتاريك ربما تعتبر مماثلة لأكسدة حامض البيروفيك. الأمر يتطلب ثيامين ييرو فوسفيت للإزالة الأولية لمجموعة

شكل 4-8 : نواتج وتفاعلات حلقة كريس. الأنزيمات كما هي مرقمة في التفاعلات هي (1) أنزيم تكثيف (2) أكونايتيز (3) ديهيدروجينيز حامض الأيسوستريك (4) كربوكسيليز (5) ديهيدروجينيز α كيتوجلوتاريك (6) ديهيدروجينيز سكسنيك (7) فيوماريز و (8) ديهيدروجينيز.



الكاربوكسيل ويتكون مركب من سكسينيك سيمى ألداهيد مع حامض الليبويك المتأكسد. يُنقل جزء السكسينيل هذا المركب إلى CoA مكوناً سكسينيك CoA وحامض الليبويك المختزل. حامض الليبويك المختزل تعاد أكسدته بواسطة أنزيم حارٍ على NAD، في العملية يختزل NAD. الأنزيمات المعقدة المحفزة لهذه السلسلة من التفاعلات تسمى في مجموعها ديهيدروجينيز α كيتوجلوتاريك. هذا التفاعل الأخير يمثل أيضاً خطوة التأكسد الثانية في الحلقة. الطاقة الحبيسة داخل الثيوإستر، سكسينيل CoA، يمكن أن تنطلق في التفاعل التالي لتكون رابطة بيروفوسفيت غنية بالطاقة. وهكذا في وجود جونوسين ثنائي الفوسفيت (GDP) والفوسفيت الغير عضوى يتحول سكسينيك CoA إلى حامض السكسينيك ويتكون جونوسين ثلاثي الفوسفيت (GTP).

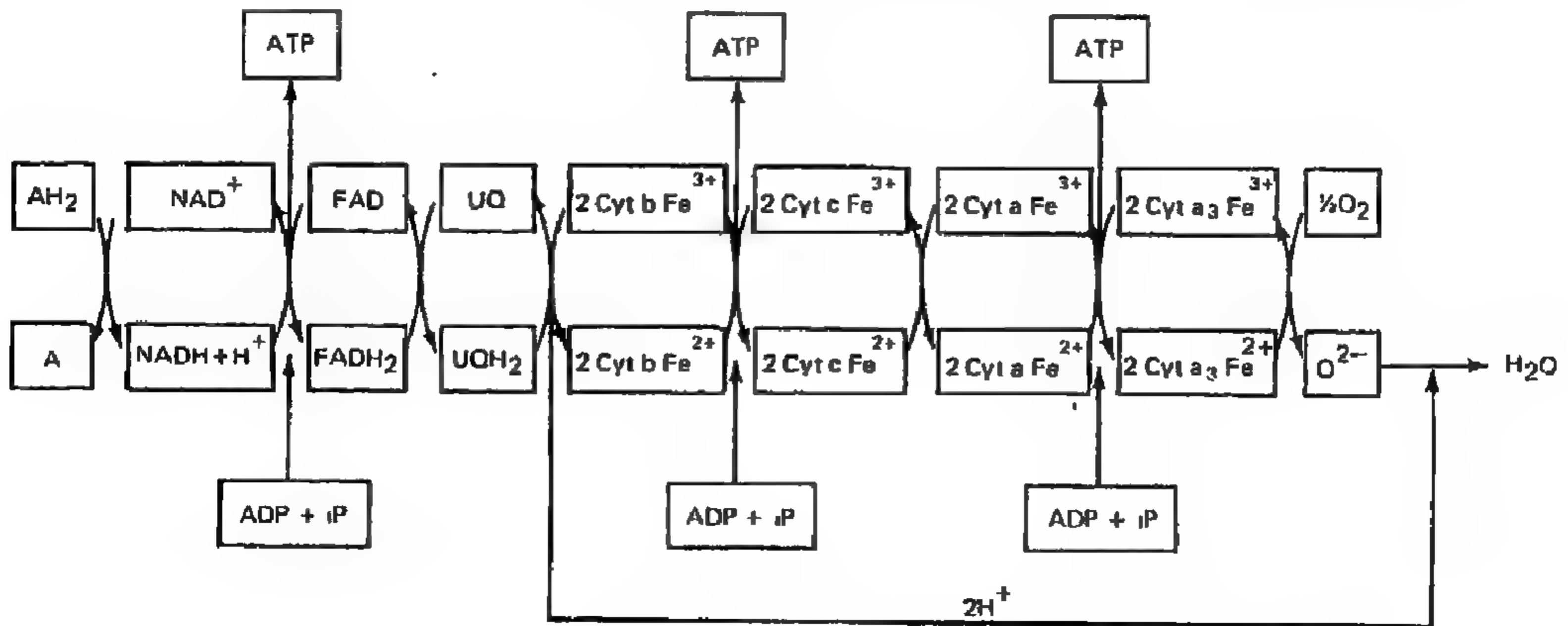
أكسدة حامض سكسينيك ليكون حامض فيومارك ملفت للإنتباه، حيث أنها الأكسدة الوحيدة في حلقة كريس التي لا يستخدم فيها بيوردين نيكليوتايد. بدلاً من ذلك يُنحى ديهيدروجينيز فيريفليفوبروتين سكسينيك الهيدروجين من حامض السكسينيك. مع ذلك إثنان من أيونات الهيدروجين وإثنان من الإلكترونات التي تمت تنحيتهم من حامض السكسينيك تستخدم في اختزال مجموعة الفليفين الفعالة، فليفين أدينين ثنائي النيكليوتايد (FAD)، لإنزيم ديهيدروجينيز سكسينيك. أكسدة حامض السكسينيك تحدث في الخطوة الثالثة لأكسدة حلقة كريس. ناتج هذا التفاعل هو حامض فيومارك الذى يتمياً في وجود فيومارين ليكون حامض مارك.

في الخطوة الرابعة لأكسدة حلقة كريس يتحول حامض مالك إلى حامض أكزالوأستيك في وجود ديهيدروجينيز مالك. في هذه العملية يختزل NAD مكوناً $NADH + H$. وهكذا تكتمل الحلقة بإعادة توليد حامض أكزالوأستيك. في خطوات الأكسدة الأربع يتم تنحية أربع أزواج من أيونات H وأربعة أزواج من الإلكترونات من المركبات المرحلية للحلقة. ثلاثة أزواج من أيونات الهيدروجين تستخدم في إختزال ثلاث بيرودين نيكليوتايد. الزوج المتبقى من أيونات الهيدروجين ومن الإلكترونات تستخدم في إختزال المجموعة FAD الفعالة لديهيدروجينيز السكسينيك.

منظومة نقل الإلكترون Electron transport system

في كائنات التنفس الهوائى ارتباط أنزيمات حلقة كريبس مع أنزيمات منظومة نقل الإلكترون ضرورى. من خلال هذا الارتباط تتأكسد نيكليوتايدات البيرودين (NAD و NADP) و FAD التى أختزلت فى حلقة كريبس. الطاقة المنطلقة فى هذه التأكسدات تستعمل فى تكوين ATP.

منظومة نقل الإلكترون تحتوى على سلسلة متتابعة من أنزيمات السيتوكروم القادرة على تحرير الإلكترونات من مركب لآخر. الإلكترونات الملتقطة بواسطة (FAD، NAD، NADP) القابلة للهيدروجين خلال خطوات الأكسدة فى التنفس تنقل فى نهاية المطاف إلى منظومة نقل الإلكترون، حيث تمرر عبر سلسلة من الأنزيمات. ماهو أكثر أهمية للخلية الحية حقيقة أن مع كل خطوة من هذه المنظومة ينقص منسوب طاقة الإلكترون، فرق الطاقة ينقل إلى طاقة رابطة الفوسفات بتحويل ADP إلى ATP. يوضح الشكل 5-8 مخطط يمثل منظومة نقل الإلكترون. فى شكل 5-8، لاحظ أن أيونات الهيدروجين تُطلق فى السيتوبلازم خلال إعادة أكسدة يوبى كوينون (UQ) المختزل. الإلكترونات فقط تمرر عبر سلسلة أنزيمات السيتوكروم. بعض البحوث يعتقد أن مساهمة (UQ) فى المسلك الرئيسى لنقل الإلكترون لم تتم برهنته بالكامل بعد. إلا أن

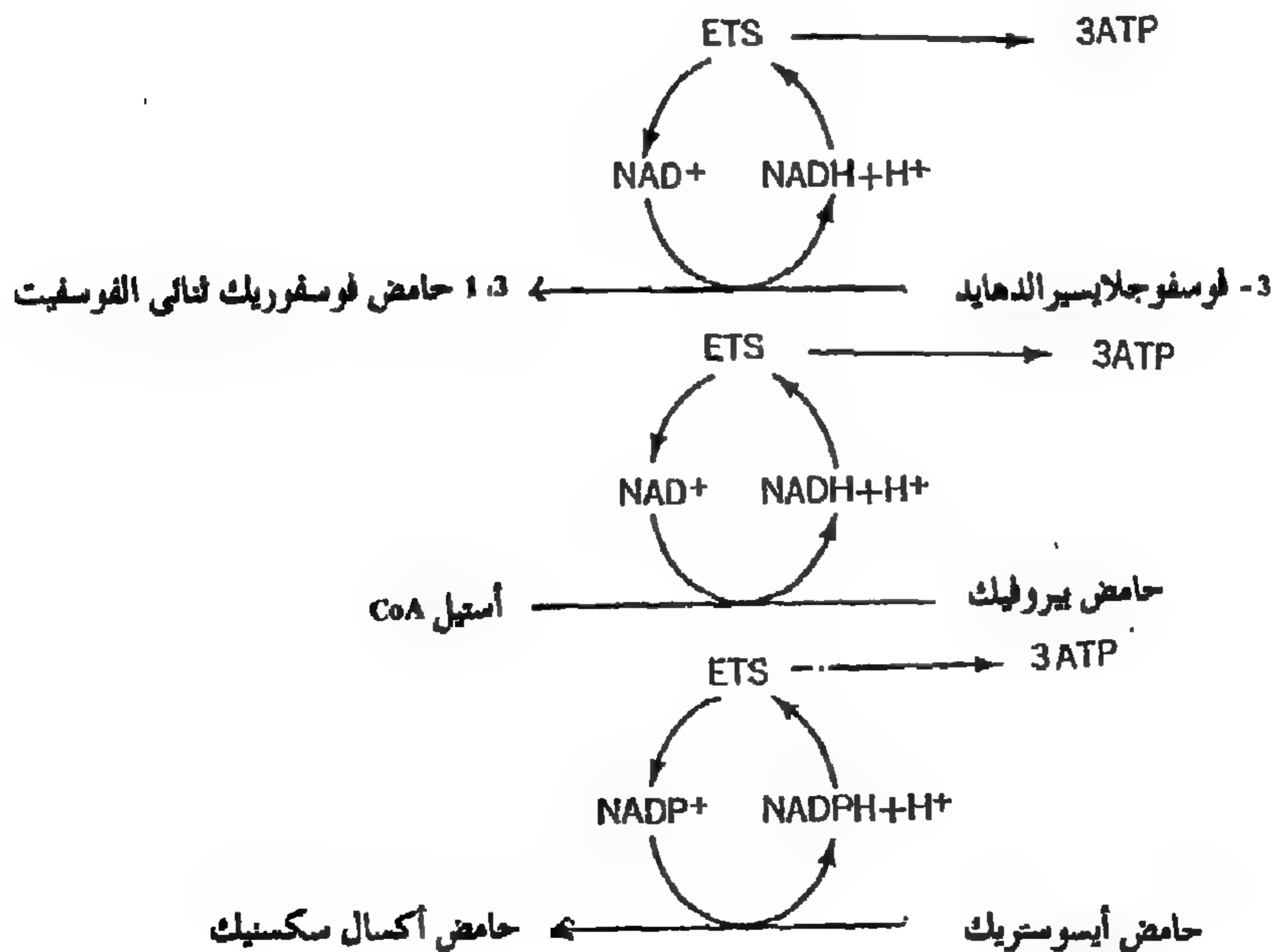


شكل 5-8: منظومة نقل الإلكترون. تأكسد مركب مرحلي لحلقة كريبس يطلق ذراتا هيدروجين. إلكترونات ذرتي الهيدروجين تُمرر عبر سلسلة متتابعة لأنزيمات السيتوكروم إلى الأكسجين. يتكون ثلاث جزيئات من ATP لكل زوج من الإلكترونات يُمرر عبر هذه المنظومة.

وجود UQ في ميتوكوندريا النباتات الراقية وقدرته على أكسدة $FADH_2$ وإعادة أكسدته بدوره بواسطة سيتوكروم ب، تبرهن بقوة على مساهمته في منظومة نقل الإلكترون (8).

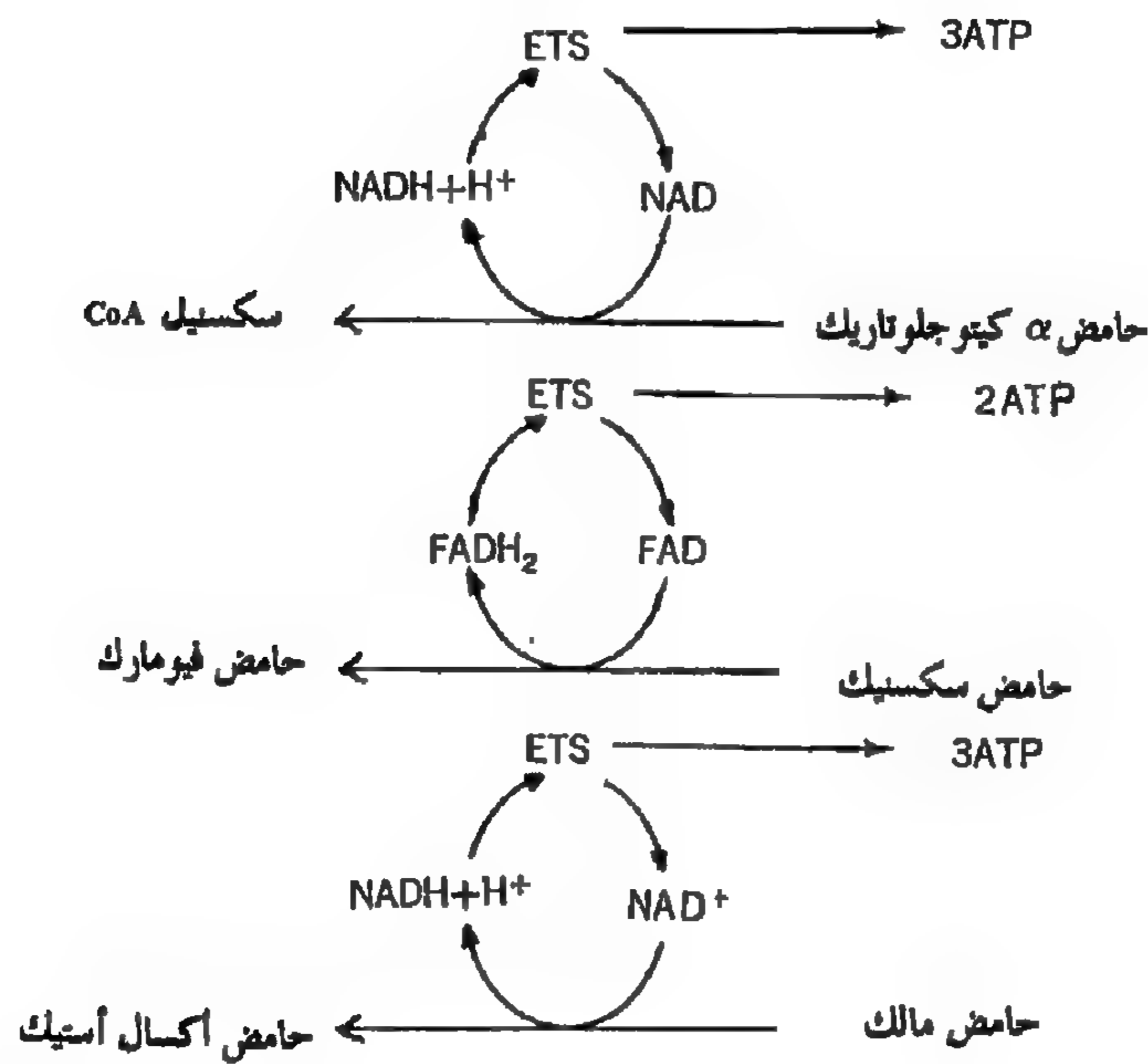
بمزيد من الدراسة للشكل 5-8 يتضح أنه لكل زوج من الإلكترونات يُمرّر عبر هذه المنظومة يتكون ثلاثة ATP. تكوين ATP يحدث خلال أكسدة $NADH_2$ ، أكسدة إثنان من السيتوكروم ب، وأكسدة إثنان من السيتوكروم آ. عند أدنى مستوى لطاقتهم تمرّ الإلكترونات إلى الأكسجين من سيتوكرومات آ المختزلة وبذلك يُنشّط الأكسجين. في هذه الحالة يتقبل الأكسجين أيونات الهيدروجين الحرّة ويتكون الماء.

إذا أخذنا في الاعتبار الأكسدة التامة للجليكوز إلى CO_2 ، H_2O سيتضح أن هناك 38 ATP كمكسب صاف. دعنا نتحقق من هذا بتفاصيل أكثر بقليل. باستثناء أكسدة حامض السكسينيك المكونة لحامض الفيوماريك، والتي تتميز بتكوين إثنان من ATP، كل التفاعلات التالية لتحلل الجليكوزي وحلقة كريس ينتج عنه ثلاث ATP. واضح من هذه التفاعلات الستة أنه عند أكسدة جزء من الجليكوز متكون من ثلاث كربونات إلى CO_2 ، H_2O ينتج 17 ATP. حيث أنه



يوجد إثنان من هذه الأجزاء فإن مجموع ATP هو 34. كما ذكرنا سابقاً هناك إكتساب لجزئين ATP في التحلل الجليكوزي وبذلك يكون الرقم المذكور أعلاه 36 ATP تتكون خلال أكسدة الجليكوز.

يجب علينا أيضاً أن نأخذ في الاعتبار تكوين GTP أثناء تحول سكسينيك CoA إلى حامض سكسينيك. حيث أن نقل الفوسفات يمكن أن يحدث من GTP إلى ADP، ATP واحد يمكن إكتسابه من هذا التفاعل:

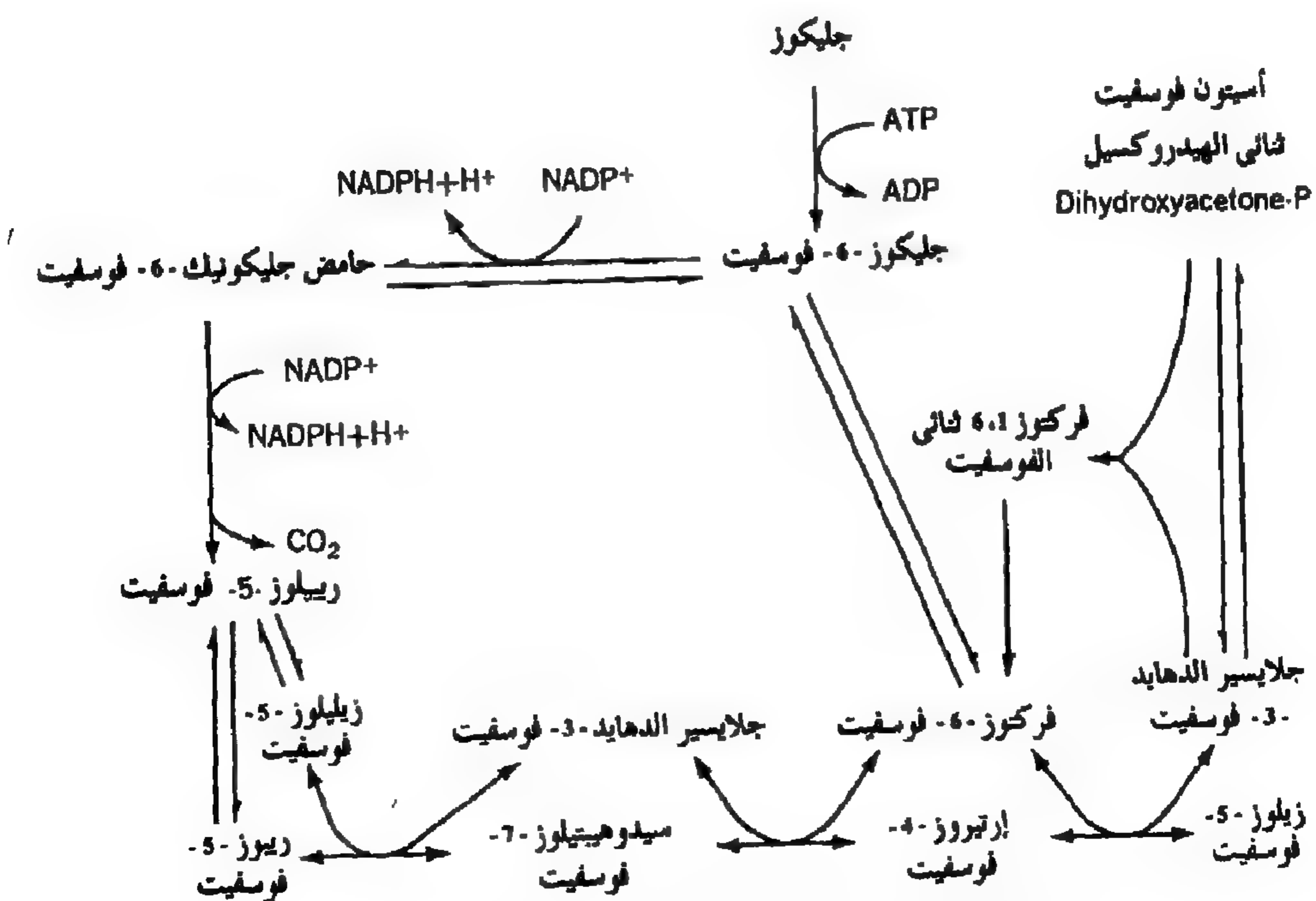


بهذا يكون المجموع 38 ATP للأكسدة التامة للجليكوز.

تحول السكريات السداسية أحادية الفوسفات Hexose monophosphate shunt

بالرغم من أن المسلك الرئيسي للتنفس الهوائي للجليكوز هو من خلال التحلل الجليكوزي وحلقة كريس. يوجد في كثير من الكائنات مسلك بديل. هذا المسلك والذي يتطلب وجود الأكسجين يسمى «تحول السكر السداسي

أحادى الفوسفيت» (فى بعض الأحيان يسمى مسلك التأكسد المباشر أو تحول السكر الخماسى أحادى الفوسفيت) (شكل 6-8). فى شكل 6-8 لاحظ أن NADP المختزل يتكون فى التفاعلات المكونة لحامض جليكونيك 6-فوسفيت والرايبيلوز-5-فوسفيت، إذا تأكسد وزن مكافئ لجزيء جليكوز إلى CO_2 و H_2O عبر هذا المسلك الحلقى (ست دورات للحلقة) عندها سيتكون 12 جزيء NADP مختزل. فى وجود الأنزيم ترانس ديهيدروجينيز هيدروجينات NADPH يمكن نقلها إلى NAD ليتكون NADH آخذين هذا فى الاعتبار باستطاعتنا أن نرى كيف أن تكوين 12 جزيء NADP مختزل عبر تحول السكر السداسى أحادى الفوسفيت يمكن أن يقود فى النهاية إلى تكوين 36 جزيء ATP. وهكذا فإن الاحتفاظ بالطاقة المنطلقة فى أكسدة الجليكوز عبر هذا المسلك تكاد تكون فى نفس مستوى كفاءة التحلل الجليكوزى وحلقة كريبس. بالإضافة إلى ذلك فإن المركبات الوسيطة خماسية الكربون لتحول السكر السداسى أحادى الفوسفيت مهمة فى تكوين الأحماض النووية.



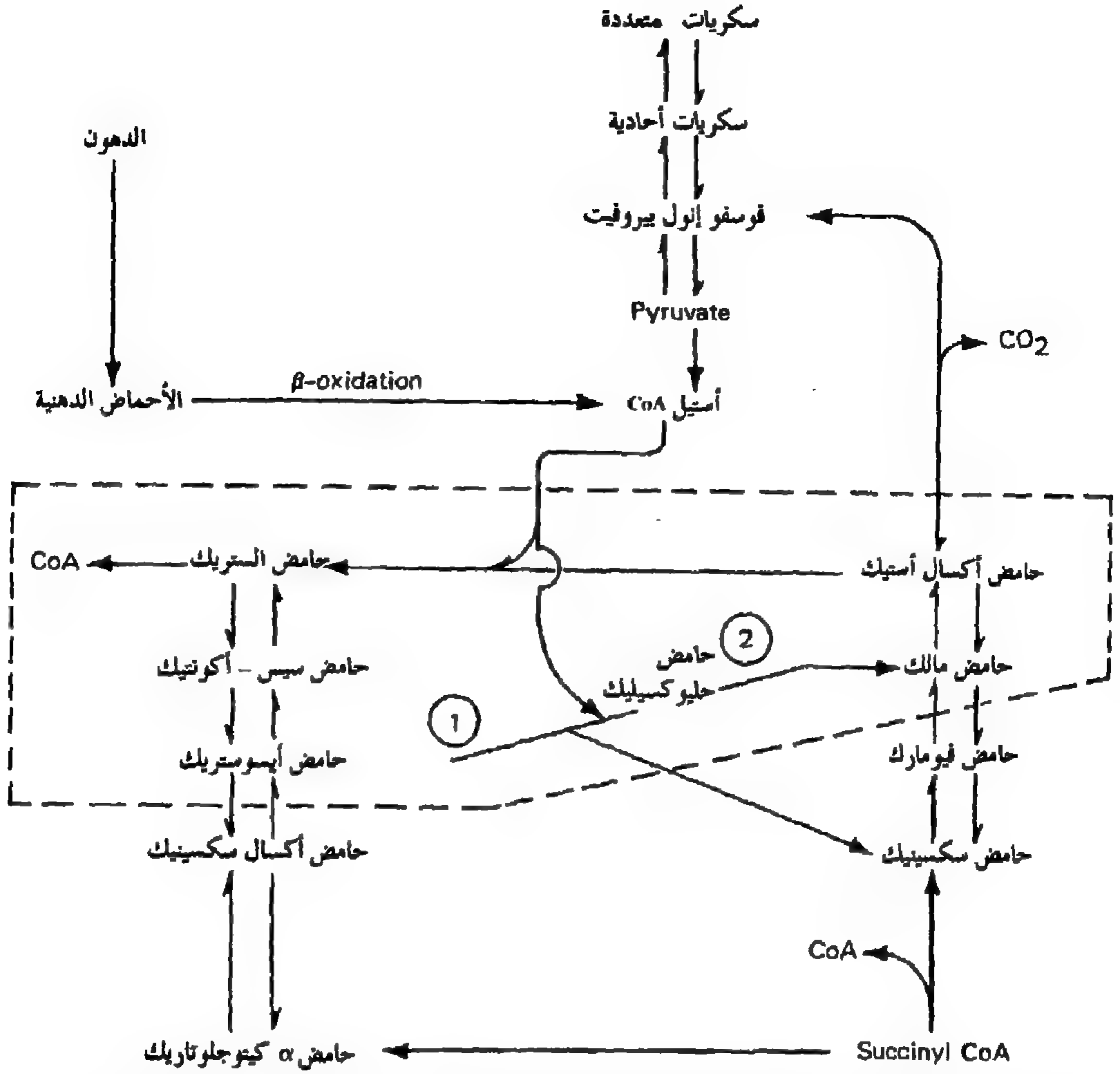
شكل 6-8: تحول السكريات السداسية أحادية الفوسفيت.

حلقة الجليوكسيليت Glyoxylate cycle

البذور المكتنزة بالدهون لها القدرة، خلال إنباتها، على تحويل الدهون المخزنة إلى كربوهيدرات. ميكانيكية هذا التحول لم تكن معروفة قبل أن يكتشف كل من كورنبيرج وكريبس (Kornberg and Krebs 1956) حلقة الجليوكسيليت في بكتريا بسيدوموناد pseudomonad. بعد ذلك وجدت الحلقة في جليوكسي سوماتات glyoxysomes البذور المكتنزة بالدهون أثناء إنباتها. يظهر أن هذه الحلقة لا توجد في البذور التي تخزن النشا أكثر من تخزينها للدهون؛ في الحقيقة فعالية حلقة جليوكسيليت، أثناء إنبات البذور، تتوقف حالما يستهلك المخزون الدهني.

الإنزيمان المهمان في حلقة الجليوكسيليت هما أيسوستريز isocitratase وماليت سينتيتيز malate synthetase الأيسوستريز يحفز تحول أيسو ستريت إلى سكسينيت وجليوكسيليت والماليت سينتيتيز يحفز تكثيف أستيل CoA مع جليكوليت ليكون ماليت. في وجود هذان الإنزيمان الأستيل CoA الذي يدخل حلقة كريبس لا يتأكسد كلية إلى CO_2 ، H_2O . بدلاً من ذلك يتم تخطي مرحلتين يتم فيهما تنحية مجموعتي كربوكسيل (شكل 8-7).

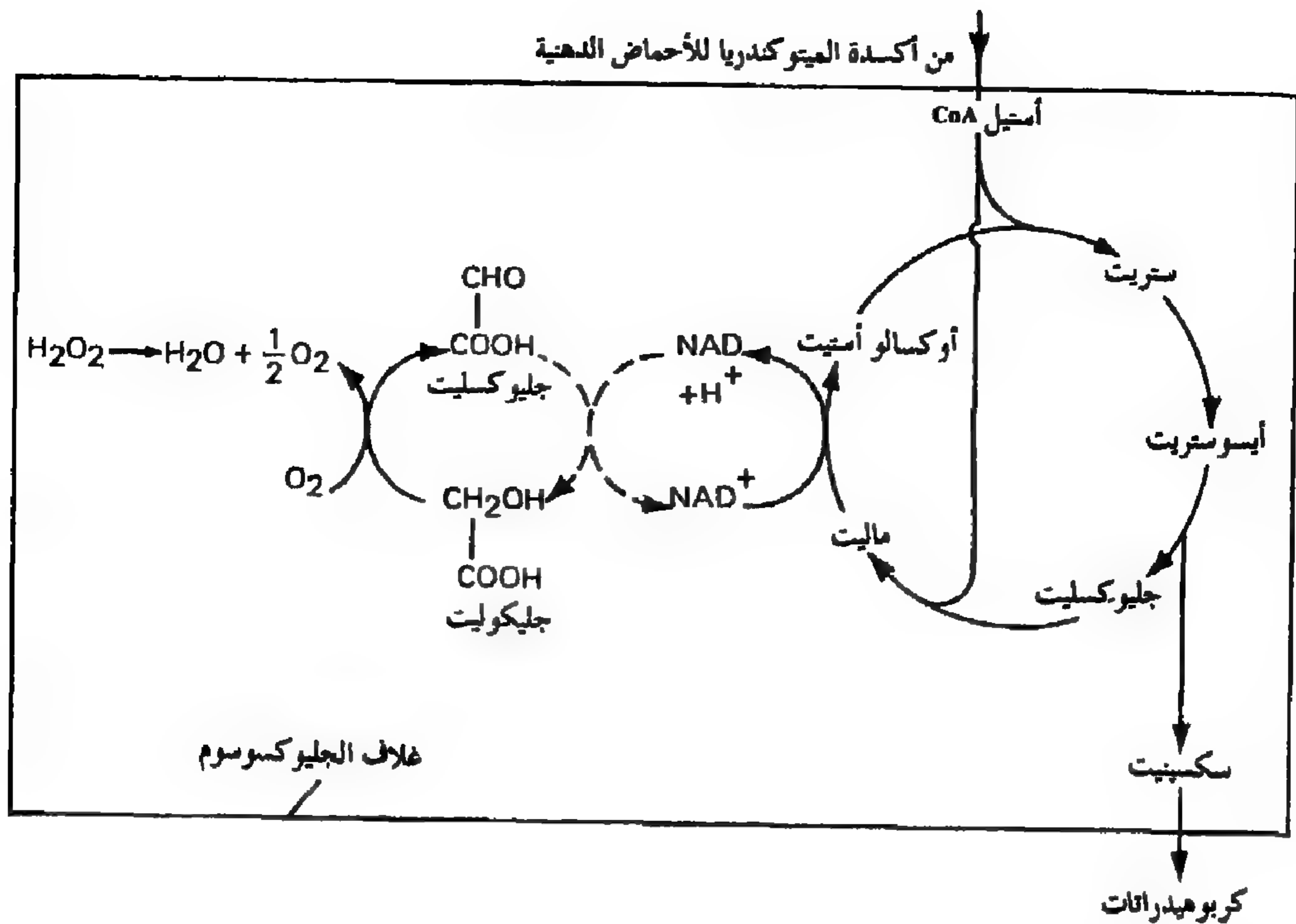
الأهمية الواضحة لحلقة الجليوكسيليت هي أنها تسمح بتحويل بقايا الأستيل من احتياطات الدهون إلى كربوهيدرات. غياب ديهيدروجينيز السكسينيك، فيومارينز، أكساديذ NADH والسيتوكرومات مع وجود كل أنزيمات حلقة كريبس في الجليوكوسومات تدل على أن الأستيل CoA الذي ينتج منه أيض الأحماض الدهنية في الميتوكوندريا يتحول في الجليوكوسومات إلى سكسينيت كما هو موضح في شكل 8-8 (6). يعتقد أن السكسينيت يُحول بعد ذلك إلى الفوسفوانول بيروفيت عبر تراجع التحلل الجليكوزي. هذا الاعتقاد لا يوجد مأيؤده بعد. تحول أكسالو أستيت إلى السكريات لا يحدث في الجليوكوسومات لغياب الأنزيمات الضرورية، ولا يعرف بالضبط في أي مكان في الخلية تحدث هذه التفاعلات.



شكل 7-8 : تحويل الدهون المخزنة إلى كربوهيدرات في البذرة أثناء الانبات عبر حلقة جليوكسيليت .
 الأنزيمان الفريدان من نوعهما بالنسبة لحلقة جليوكسيليت هما 1- أيسوستريز و 2- ماليت سينتيتيز . الحلقة المبينة
 بالخط المتقطع .

قياس التنفس Measurement of respiration

معظم الطرق التي تقيس معدلات التنفس تقيس كمية CO₂ المنطلق أو الأكسجين الممتص . أحد الطرق البسيطة جداً يتم فيها تجميع CO₂ المنتج في محلول من هيدروكسيد الباريوم Ba(OH)₂ ومن ثم وزن كربونات الباريوم BaCO₃ المتكونة . قياس آخر لهذه الطريقة هو أن يمتص CO₂ بواسطة NaOH بدلاً من Ba(OH)₂ وإيجاد مقدار CO₂ الممتص بالمعيار . إلا أنه معظم قياسات

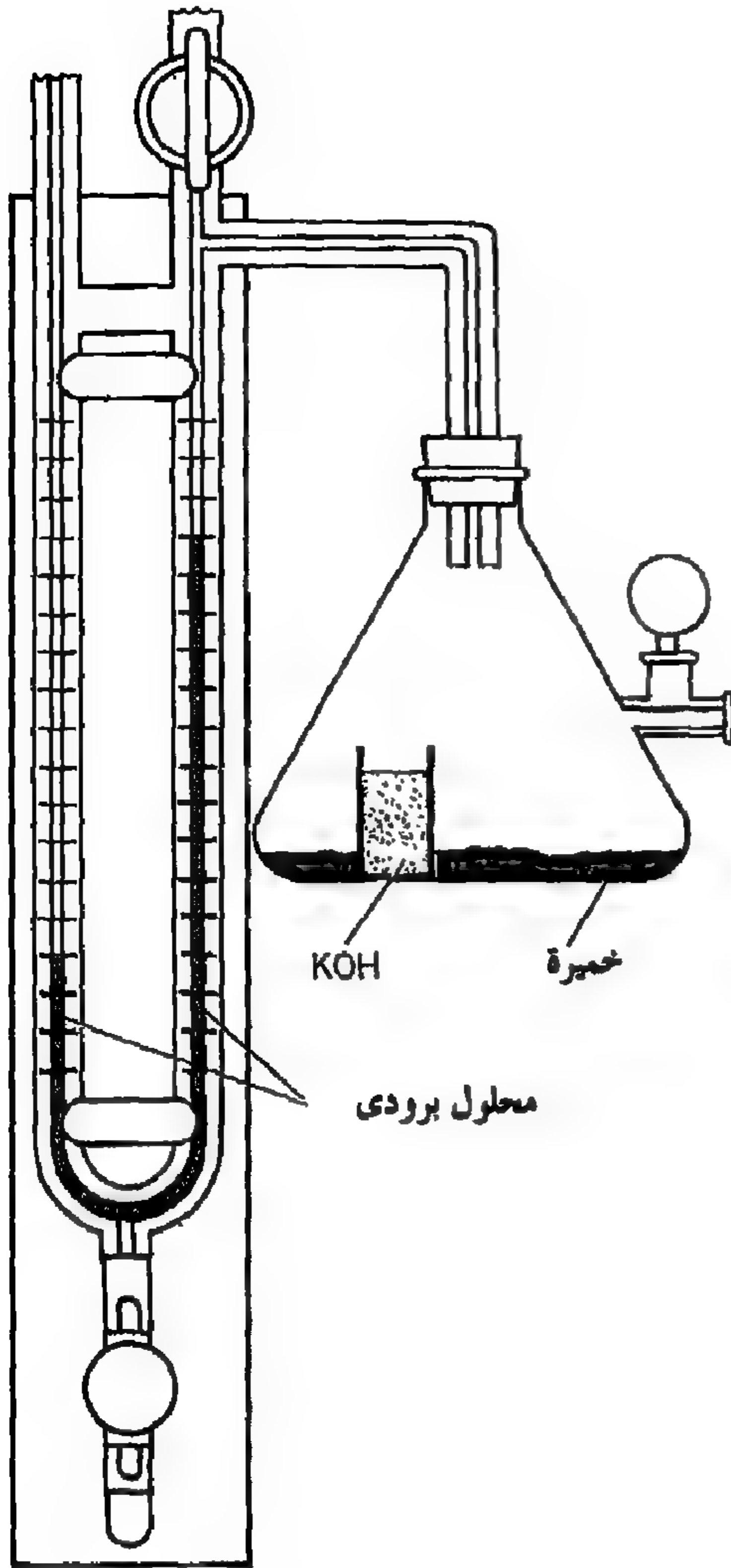


شكل 8-8: حلقة الجليوكسيليت في الجليوكسوسوم.

(From T.W. Goodwin and E.I. Mercer. 1972. Introduction to plant biochemistry. New York: Pergamon Press.)

معدلات التنفس تستخدم مقياس الضغط وذلك بقياس التغيرات التي تحدث في ضغط الغاز في منظومة مغلقة. عموماً يُستخدم مقياس ضغط يسمى جهاز واربرج Warburg apparatus لمثل هذا النوع من القياسات. التغيرات في ضغط الغاز التي سببها مادة حية (بذور، أنسجة إلخ) يمكن قياسها بمشاهدة إرتفاع أو إنخفاض سائل ما (محلول برودي Brodie's solution) في أنابيب مدرّجة لمقياس ضغط manometer. حيث أن منظومة مغلقة تستعمل في إيجاد قياسات الضغط الناتجة عن تغيرات الغاز، السبب الوحيد لارتفاع أو هبوط محلول برودي في الأنبوب هو النسيج الحي الموضوع داخل الجهاز. رسم تخطيطي لمقياس واربرج للضغط موضح في شكل 8-9.

مزايا جهاز واربرج تكمن في كونه حساس ومرن. ويُمكن بواسطته قياس تنفس العديد من الأنسجة المتنوعة العوامل الخارجية التي ربما تؤثر على معدل التنفس يمكن التحكم فيها بسهولة ويمكن قياسها إذا ما رغب الباحث في ذلك.



شكل 9-8 : رسم تخطيطي يبين استعمال مقياس واربرج للضغط لقياس التنفس في الخميرة.

بالإضافة الذراع الجانبية لذراع وعاء ووربرج تسمح بسهولة إدخال مواد فعالة في التنفس (منبهات أو سموم) عند أي مرحلة من مراحل التجربة وإمكانية قياس تأثيراتها. باستعمال جهاز واربرج قيست معدلات التنفس لعدد كبير من أنسجة النباتات المختلفة تحت ظروف متنوعة.

معامل التنفس Respiratory quotient RQ

عند قياس التنفس يفضل عادة قياس كل من O_2 الممتص و CO_2 المنطلق. نسبة CO_2 المُنتج إلى O_2 الممتص تسمى معامل التنفس.

$$\frac{\text{CO}_2}{\text{O}_2} = \text{معامل التنفس}$$

عندما تكون مادّة التنفس كربوهيدراتات هذه النسبة تساوى واحد. إلا أن معامل التنفس لمواد الأساس المختلفة (بروتينات، دهون، كربوهيدرات) قد تختلف كثيراً. على سبيل المثال مواد الأساس ذات التأكسد العالى مثل حوامض حلقة كريس تعطى معاملات تنفس ذات قيم أكثر من واحد بينما مواد الأساس المُختزلة نسبياً مثل الدهون تنتج معاملات تنفس ذات قيم أقل من واحد.

عموماً عند إستخدام كربوهيدريت ما فى تنفس الخلية يستهلك جزىء من الأكسجين لكل جزىء من CO_2 يتم إطلاقه. من الناحية الأخرى مركبات حلقة كريس متأكسدة بدرجة أكبر من الكربوهيدراتات وبالتالي تحتاج إلى أكسجين أقل لأكسبتها إلى CO_2 وماء. على سبيل المثال أكسدة حامض مالك إلى CO_2 والماء تعطى معامل تنفس مقداره 1.33. الدهون مختزلة أكثر من الكربوهيدراتات ولذلك فهي تحتاج إلى أكسجين أكثر عند استخدامها فى التنفس. على سبيل المثال استهلاك دهن ما فى التنفس قد يعطى معامل تنفس ذو قيمة لا تزيد عن 0.7.

معامل تنفس نسيج حى قد يمد الباحث بمعلومات قيمة. من قيمة معامل التنفس بإمكان المرء أن يتحصل على بعض التوضيح عن طبيعة مادّة الأساس المتأكسدة. إلا أنه يجب على المرء أن يعلم أنه من المستحيل تحديد نوع مادّة الأساس المستهلكة فى تنفس نسيج ما من خلال قيم معامل التنفس، على سبيل المثال إذا استهلك فى التنفس مواد مختلفة وفى نفس الوقت فإن قيمة معامل التنفس المتحصل عليها هى فقط متوسط قيم معاملات التنفس لكل مادّة على حدة.

كما قد يُتوقع، أعضاء معظم النباتات كاملة النمو والتي تحتوى على وفرة من الكربوهيدراتات تظهر اختلافات بسيطة فى قيم معاملات التنفسية، التى تتراوح بين 0.97 إلى 1.17 (12). هذا يدل على أن المادّة المتأكسدة السائدة تحت الظروف العادية هى الكربوهيدراتات. إلا أن النبات التى تعاني نقصاً فى الغذاء تظهر باستمرار قيم لمعامل التنفس أقل من واحد. جيمس James (12) ذكر أمثلة

لذلك مثل الأوراق الخضراء المعمرة، الأوراق المحفوظة في الظلام أو الأجنة المفصولة. الإنخفاض في قيمة معامل التنفس هو نتيجة لإستهلاك مواد أساسية مختزلة بدرجة أكبر (مثل الأحماض الدهنية والبروتينات) في التنفس. على سبيل المثال ييم Yemm (22,23) لاحظ مُعاملات تنفس قيمها 0.85 وأقل من ذلك بالنسبة للأوراق الخضراء المحفوظة في الظلام.

البذور في طور الإنبات مجال جيد لدراسة التطابق بين قيمة معامل التنفس ومادة الأساس المستهلكة في التنفس. في البذرة تخزن الزيوت الدهنية بالإضافة إلى الكربوهيدرات وفي كثير من الحالات الزيوت الدهنية هي الاحتياطي التخزيني السائد. بالإضافة خلال إنبات البذور تُفقد البروتينات في أعضاء التخزين وتستخدم بعد ذلك في الجنين. في البذور التي تحتوي على كميات عالية من الدهون بالنسبة للكربوهيدرات قيم معامل التنفس خلال الإنبات أقل بكثير من واحد. البذور التي تحتوي على الكربوهيدرات كغذاء إحتياطي رئيسي تظهر أثناء إنباتها قيماً لمعامل التنفس قريبة من واحد.

العوامل المؤثرة في معدل التنفس

Factors affecting the rate of respiration

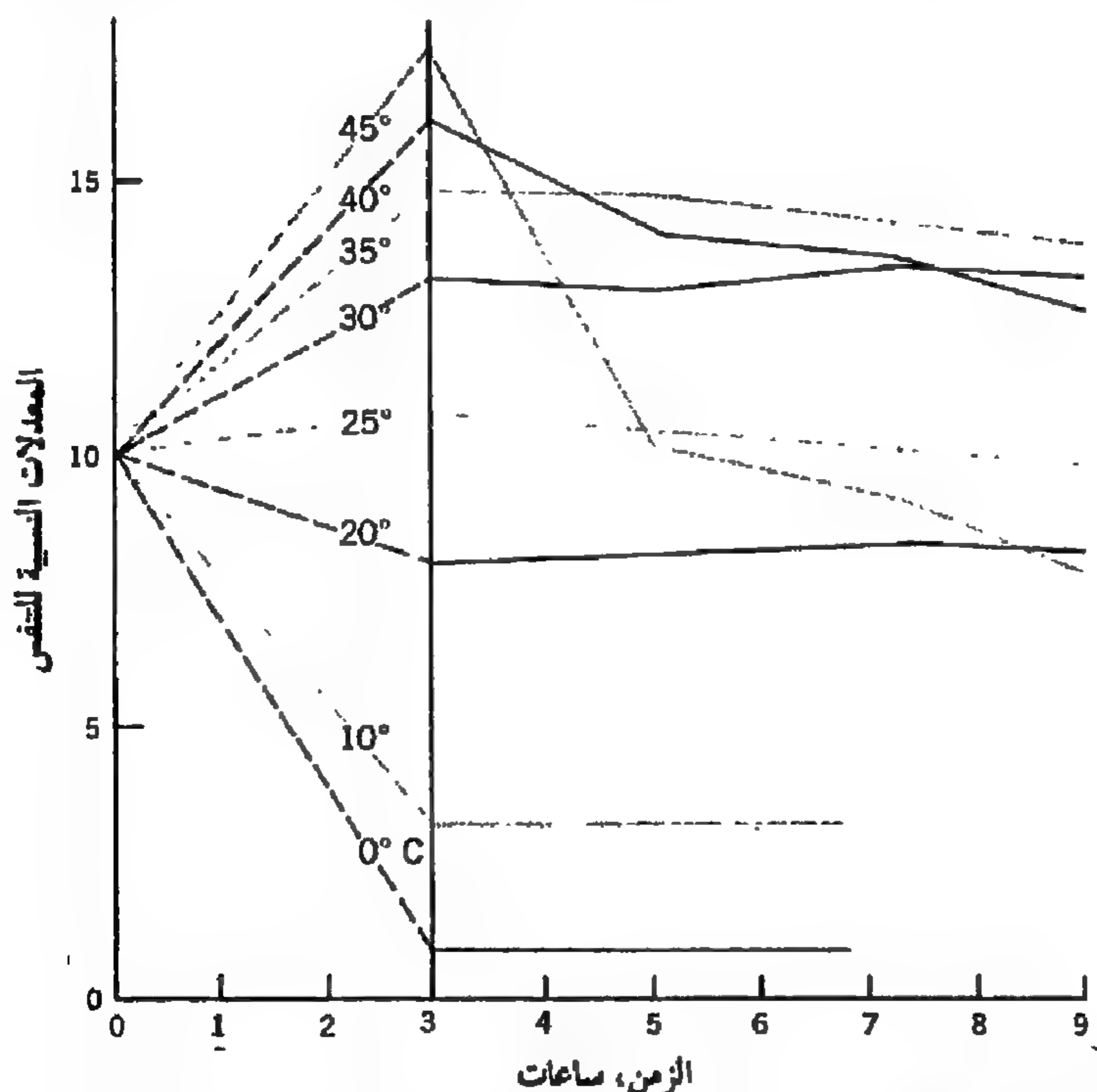
درجة الحرارة Temperature

كما هو الحال بالنسبة لكل التفاعلات الكيميائية تفاعلات التنفس حساسة للتغيرات في درجة الحرارة حيث أن تفاعلات التنفس تتحكم فيها الأنزيمات فإن مدى درجة الحرارة الذي تحدث فيه هذه التفاعلات ضيق للغاية. معدل التنفس عند صفر درجة مئوية منخفض جداً. بارتفاع درجة الحرارة يرتفع أيضاً معدل التنفس حتى تصل الحرارة إلى الدرجة المُحطمة لفعالية الأنزيم. أعلى معدل للتنفس يمكن الحصول عليه بين 35 إلى 45°م.

إلا أنه عند دراسة تأثير درجة الحرارة على التنفس يجب الأخذ في الاعتبار مدة تعرّض عضو ما أو نبات بأكمله لدرجة حرارة معينة. على سبيل المثال نبتة

بازلاء *Pisum sativum* عمرها أربعة أيام تظهر زيادة أولية في معدل التنفس عندما ترتفع درجة الحرارة من 25 إلى 45°م. عند ترك النبتة لأي فترة عند درجة الحرارة المرتفعة هذه ينقص معدل التنفس. بتعبير آخر لا بد من اعتبار «عامل الزمن» عند دراسة تأثير درجة الحرارة على التنفس. يظهر أنه عند درجات الحرارة 30°م فما فوق يبدأ التأثير المعاكس للعوامل المؤدية إلى تغيير طبيعة أنزيمات التنفس. حيث أن إزالة طبيعة الأنزيمات لا تتم في الحال، هناك زيادة أولية في معدل التنفس. إلا أنه بمرور الوقت يظهر التأثير المعاكس هذا وينخفض معدل التنفس. عموماً كلما ارتفعت درجة الحرارة كلما قصر الزمن اللازم لهبوط معدل التنفس.

فيرناندس Fernandes (7) درس التنفس في نباتات البازلاء وبين أهمية عامل الزمن في تأثير درجة الحرارة على التنفس (شكل 8-10). هذا الشكل يوضح أن



شكل 8-10 : تأثير درجة الحرارة على معدل تنفس نباتات بازلاء *Pisum sativum* عمرها أربعة أيام. لاحظ العلاقة بين درجة الحرارة، الزمن ومعدل التنفس. الخطوط المتقطعة تبين الفترات الزمنية بين التغيرات في درجات الحرارة من 25°م إلى درجة الحرارة المبينة في الشكل.

(After D.S. Fernandes. 1923. Rec. trav. bot. Néerlandais 20:107.)

درجة حرارة 30°م هي الدرجة المثلى لنباتات بزلاء عمرها أربعة أيام حيث لم يكن هناك هبوط في معدل التنفس خلال فترة زمنية طويلة.

الأكسجين Oxygen

في نقاشنا السابق ذكرنا أن وجود الأكسجين ضروري لحدوث حلقة كريس. بالإضافة لاحظنا أن الأكسجين هو القابل النهائي للإلكترونات في منظومة نقل الإلكترون. آخذين هذا في الاعتبار من الطبيعي إذاً أن نفترض أن معدل التنفس حساس للتغيرات في تركيز الأكسجين. عموماً عند التركيزات المنخفضة للأكسجين يتوقع حدوث كل من التنفس الهوائي واللاهوائي. تحت هذه الظروف قيم معامل التنفس أكثر من واحد، في الحقيقة كلما يقترب تركيز الأكسجين من الصفر كلما يقترب معامل التنفس من اللانهاية. هذا يعني أنه تحت الظروف اللاهوائية فإن CO_2 المنتج هو بأكمله ناتج عن التنفس اللاهوائي (تخمير). مع زيادة تركيز الأكسجين يهبط الانتاج اللاهوائي لـ CO_2 بسرعة، يزداد التنفس الهوائي وتقترب قيم معامل التنفس من الواحد. عندما تصل قيمة معامل التنفس إلى واحد عند تركيز معين من الأكسجين هذه النقطة تسمى نقطة الانقراض extinction point (20). عند هذه النقطة يتوقف التنفس اللاهوائي. مثال نموذجي لهذه العلاقات يمكن مشاهدته في دراسة واتسون Watson لنبات تفاح براملي شكل 8-11.

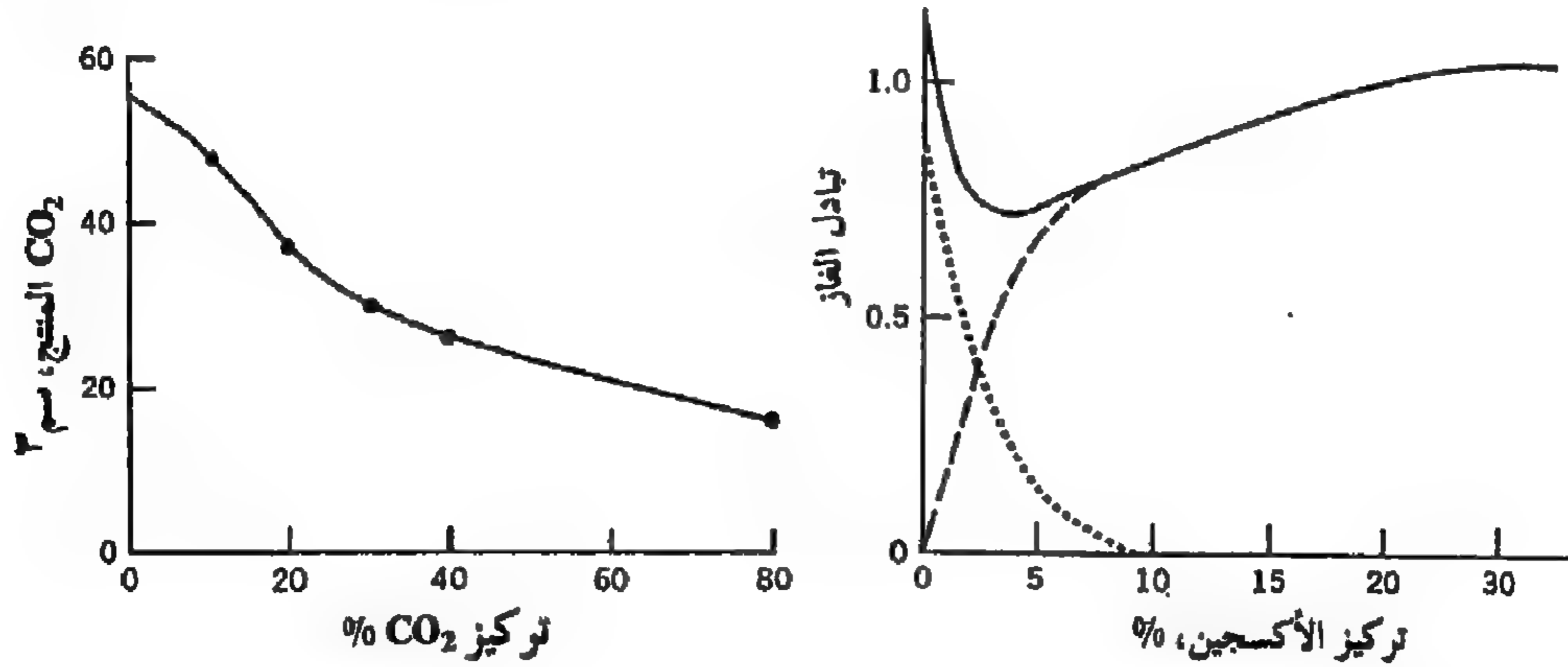
عند توفر مدى كامل من تركيزات الأكسجين يستحسن قياساً كل من CO_2 المنتج و O_2 المستهلك. الأكسجين المستهلك يعطى قياساً للتنفس الهوائي وكذلك CO_2 المنتج بعد تجاوز نقطة الانقراض. إلى أنه تحت نقطة الانقراض مصدر CO_2 المنتج هو التنفس الهوائي واللاهوائي. بينما O_2 المستهلك تحت هذه النقطة مازال بكل تحديد قياس للتنفس الهوائي. اجاد مساهمة كلا الغازين عند توفر مدى كامل من الأكسجين يمكن المرء من قياس كلا من التنفس الهوائي واللاهوائي.

دراسات عديدة لمعدلات التنفس لأنواع كثيرة متنوعة من النباتات تشير إلى

خلاصة عامة هي أنه كلما يزداد تركيز الأكسجين بداية من الصفر يزداد التنفس الهوائي. هذه الزيادة في كثير من النباتات هي hyperbolic، أي أن معدل الزيادة ينقص مع زيادة تركيز الأكسجين (20). في بعض المواد النباتية الزيادة في معدل التنفس الهوائي خطية linear عبر مدى من تركيزات الأكسجين. على سبيل المثال وجد تيلور (21) أن هذا صحيح بالنسبة لحبوب الأرز خلال إنباتها. الشرح الممكن ربما يكمن في أن استهلاك O_2 يحدّه عائق لإنتشار الأكسجين مثل ما قد يوجد في الغلاف الخارجي لحبة الأرز. جيمس James (12) بين أن استهلاك الأكسجين في هذه الحالة يتناسب مع مقدار الأكسجين المنتشر عبر العائق وليس للأكسجين في التنفس.

ثاني أكسيد الكربون Carbon dioxide

زيادة تركيز CO_2 لها تأثير كابع أكيد على التنفس. هذا مبين بإبداع جيد في دراسات كيد Kidd (13) على تنفس بذور الخردل الأبيض شكل (8-12). بالرغم



شكل 8-11: إنتاج نبات تفاح براملي لـ CO_2 عند تركيزات مختلفة من O_2 (معدل الإنتاج في الهواء = 1.0). الخط المتصل يمثل إطلاق CO_2 ، الخط المنقط يمثل CO_2 المنتج لاهوائياً والخط المتقطع يمثل O_2 المستهلك عند تركيزات أكسجين أقل من 10%.

شكل 8-12: إعاقه معدل التنفس في بذور الخردل الأبيض عند الإنبات كنتيجة لزيادة تركيز CO_2 .

(Data of F. Kidd. 1915. Proc. Roy. Soc. B, 89:136. After W. Stiles and W. Leach. 1960; Respiration in Plants. New York: Wiley.)

(From W.O. James 1953. Plant respiration. Oxford: Clarendon Press. After Watson, 1932).

من أن دراسات كثيرة للتنفس في الورقة بينت تأثيرات كابحة لـ CO_2 ، هناك مايرهن على أن هذا التأثير ربما يكون جزئياً غير مباشر. هيث Heath (10) وضع أن CO_2 قد يسبب غلق الثغور وبذلك يحد من عملية تبادل الغازات. هذا ربما يكون له تأثير على ارتفاع التركيز الداخلي لـ CO_2 وبذلك يحد من التنفس.

الأملاح الغير عضوية Inorganic salts

لاحظ لنديجار د Lündigardh وبيروستروم Burström إزدیاد معدل التنفس عند نقل نبات أو نسيج ما من الماء إلى محلول ملحي. الزيادة في التنفس عن المعدل العادي سميت بالتنفس الملحي Salt respiration. هذا النوع من التنفس سيناقش بالتفصيل في الفصل الرابع عشر.

المنبهات الميكانيكية Mechanical stimulation

في سلسلة من الدراسات (1، 2، 3، 4) وضع أودس Audus كيف يمكن زيادة تنفس الورقة بمسكها باليد، بالحك أو بشن الأوراق. في ورقة كرز لوريل هذه الزيادة المسببة باللمس قد تصل إلى 18.3%. الاستجابة لللمس تنقص إذا كرر اللمس لفترة من الزمن. باركر Barker (5) وجد أن تنفس البطاطا يزداد أيضاً باللمس.

الجروح كمنبه للتنفس Wounding as a respiration stimulator

منذ أكثر من 70 سنة أصبح معروفاً أن جرح أعضاء النبات ينبه التنفس في ذلك العضو. عموماً الجروح تُنشأ الفعالية المرستمية في منطقة الجرح مما ينتج عنه «ورم الجرح» "wound callus". مدى الارتباط بين هذا الورم والتأثير المتزامن للجروح على التنفس مازال محل تخمين. بينت دراسة شيقة لهوبكينز Hopkins (11) زيادة في المحتويات السكرية للبطاطا بعد قطعها. الزيادة في التنفس نتيجة للجروح ربما يكون سببه الزيادة في وفرة المواد المستهلكة في التنفس.

الملخص Summary

التنفس يحتوى على سلسلة متدرجة من التفاعلات المنتظمة ينتج عنها تفتت الجليكوز (أو مركبات عضوية أخرى) إلى CO_2 و H_2O . الطاقة المنطلقة في الكثير من هذه الخطوات تستغل في تكوين ATP من ADP والفوسفيت الغير عضوى. جزئى ATP يمثل وسيلة مؤقتة لتخزين الطاقة. هذه الطاقة تستخدم فيما بعد في التفاعلات البنائية للخلية الحية.

نسبياً التحلل الجليكوزى والتخمر كلاهما غير كفؤ بالنسبة لإنتاج ATP، بينما حلقة كريس المرتبطة مع منظومة نقل الإلكترون هي الممون الرئيسى لـ ATP في الخلية الحية. بالرغم من أن تفتت جزئى الجليكوز من خلال التحلل الجليكوزى وحلقة كريس يمثل المسلك الرئيسى للتنفس، فإن تحول السكر السداسى أحادى الفوسفيت قد يمثل مسلك بديل فى كثير من الكائنات.

ختاماً معدلات التنفس قد تتأثر بعوامل بيئية كثيرة تشمل درجة الحرارة، تركيز الأكسجين، تركيز ثانى أكسيد الكربون، تركيز الأملاح الغير عضوية فى المحاليل المغذية، المعاملات الميكانيكية والجروح.

REFERENCES

1. Audus, L. J. 1936. Mechanical stimulation and respiration rate in cherry laurel. *New Phytologist* 34:557.
2. Audus, L. J. 1939. Mechanical stimulation and respiration in the green leaf. II. Investigation on a number of angiospermic species. *New Phytologist* 38:284.
3. Audus, L. J. 1940. Mechanical stimulation and respiration in the green leaf. III. The effect of stimulation on the rate of fermentation. *New Phytologist* 39:65.
4. Audus, L. J. 1941. Mechanical stimulation and respiration in the green leaf. Parts IV and V. *New Phytologist* 40:86.
5. Barker, J. 1935. Notes on the effect of handling on the respiration of potatoes. *New Phytologist* 34:407.
6. Breidenbach, R. W., A. Kahn, and H. Beevers. 1968. Characterization of glyoxysomes from castor bean endosperm. *Plant Physiol.* 43:705.
7. Fernandes, D. S. 1923. Aerobe und anaerobe Atmung bei Keimlingen von *Pisum sativum*. *Rec. trav. bot. Néerlandais* 20:107.
8. Goodwin, T. W., and E. I. Mercer. 1972. *Introduction to plant biochemistry*. New York: Pergamon Press.

9. Gunsalus, I. C. 1954. Group transfer and acyl-generating functions of lipoic acid derivatives. In W. D. McElroy and B. Glass, eds., *Mechanism of enzyme action*. Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
10. Heath, O. V. S. 1950. Studies in stomatal behaviour. V. The role of carbon dioxide in the light response of stomata. *J. Exptl. Bot.* 1:29.
11. Hopkins, E. F. 1927. Variation in sugar content in potato tubers caused by wounding and its possible relation to respiration. *Botan. Gaz.* 84:75.
12. James, W. O. 1953. *Plant respiration*. Oxford: Clarendon Press.
13. Kidd, F. 1915. The controlling influence of carbon dioxide. III. The retarding effect of carbon dioxide on respiration. *Proc. Roy. Soc. (London) B*, 89:136.
14. Korkes, S., A. Campillo, I. C. Gunsalus, and S. Ochoa. 1951. Enzymatic synthesis of citric acid. III. Pyruvate as acetyl donor. *J. Biol. Chem.* 193:721.
15. Korkes, S., A. Campillo, and S. Ochoa. 1952. Pyruvate oxidation system of heart muscle. *J. Biol. Chem.* 195:511.
16. Kornberg, H. L., and H. A. Krebs. 1957. Synthesis of cell constituents from C₂-units by a modified tricarboxylic acid cycle. *Nature* 179:988.
17. Lehninger, A. L. 1965. *Bioenergetics*. New York: W. A. Benjamin.
18. Lundegårdh, H., and H. Burström. 1933. Untersuchungen über die Salzaufnahme der Pflanzen. III. Quantitative Beziehungen zwischen Atmung und Anionenaufnahme. *Biochem. Z.* 261: 235.
19. Stiles, W. 1960. The composition of the atmosphere (oxygen content of air, water, soil, intercellular spaces, diffusion, carbon dioxide, and oxygen tensions). In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 12:114.
20. Stiles, W., and W. Leach. 1960. *Respiration in plants*. New York: Wiley.
21. Taylor, D. L. 1942. Influence of oxygen tension on respiration, fermentation, and growth in wheat and rice. *Am. J. Botany* 29:721.
22. Yemm, E. W. 1935. The respiration of barley plants. II. Carbohydrate concentration and carbon dioxide production in starving leaves. *Proc. Roy. Soc. (London) B*, 117:504.
23. Yemm, E. W. 1937. The respiration of barley plants. III. Protein catabolism in starving leaves. *Proc. Roy. Soc. (London) B*, 123:243.

الفصل التاسع

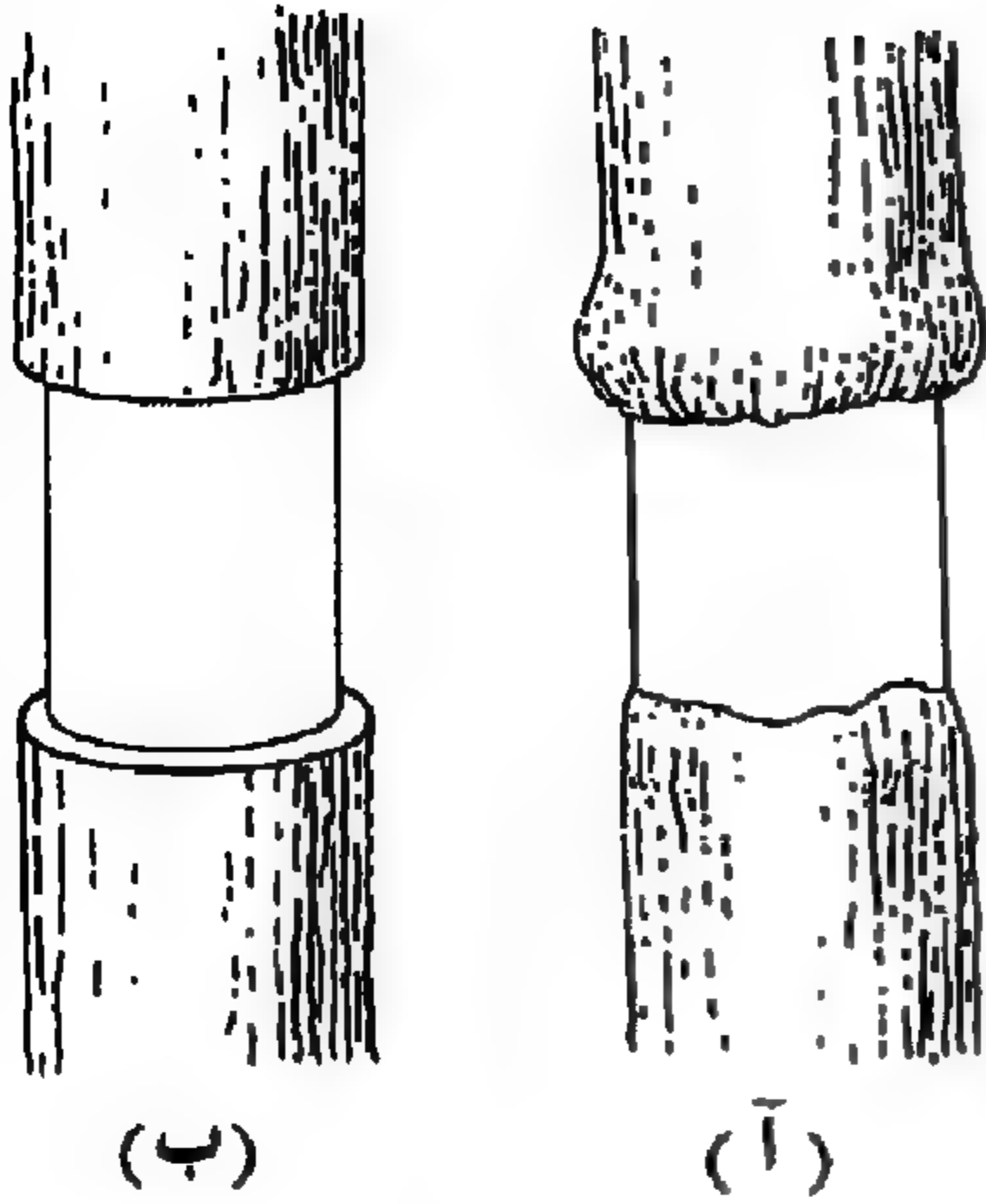
انتقال السكريات Translocation Sugars

مقدمة Introduction

بإمكان أي طالب لعلم النبات أن يقدر حقيقة أن الخلايا الحية للنبات تعتمد على خلايا التكوين الضوئي للأوراق لإمدادها بالغذاء. إلا أن بعض المسافات الفاصلة بين خلايا التكوين الضوئي والخلايا الأخرى طويلة نسبياً. الحاجة إلى منظومة نقل سريعة وكفوءة تظهر بوضوح وذلك عند الأخذ في الاعتبار المسافة التي تفصل الخلايا الحية للجذور عن مثلها في الأوراق. حل مشكلة نقل الغذاء بالكمية وبالسرعة اللازمتين لمجموع تفاعلات الخلية الطبيعية تكمن في خلايا متخصصة في نسيج اللحاء تسمى عناصر الأنابيب الغربالية. هذه العناصر مثل مثلها في نسيج الخشب، تكون شبكة من القنوات تمتد إلى كل جزء في النبات موصلة كل الخلايا الحية بالسكريات المتكونة في الأوراق. هذا الفصل سيهتم أساساً بوصف منظومة النقل اللحيائي ويشرح الميكانيكيات الممكنة ذات العلاقة.

بالرغم من أن النقاش حول انتقال «العصارة المركز» *elaborated sap* بدأ مبكراً أي منذ أواسط القرن السابع عشر لم تكن هناك دراية بالنسيج ذو العلاقة. حقا كان الاعتقاد أن الجذور تمتص مواد جاهزة من التربة ثم تُنقل خلال الخشب إلى الأوراق حيث تحدث بعض التغيرات قبل أن يعاد نقل هذه المواد، التي أصبحت متحورة، أيضاً خلال الخشب في اتجاه سفلي. بتعبير آخر أُعتبر أن الانتقال في الاتجاه العلوي وفي الاتجاه السفلي يحدث في نسيج الخشب.

هارتج Hartig 1837 قدم أول وصف تشريحي وفسيولوجي للأنسجة ذات العلاقة بانتقال المركبات العضوية كان اكتشافه للأنابيب الغربالية في القلف أول مؤشر للمنظومة الضخمة لتوزيع الغذاء. وضح هارتج أن الغذاء يتجمع فوق حلقة *girdle* الساق مسبباً انبعاجاً في أنسجة الساق شكل (1-9). حلقة الساق هي



شكل 1.9 : جذع شجرة ما (آ) بعد تنحية حلقة من القلف مباشرة، (ب) بعد فترة زمنية طويلة لاحظ أن المواد المنقولة من الأوراق تجمعت في المنطقة التي فوق الحلقة مسببة بذلك انتفاخها.

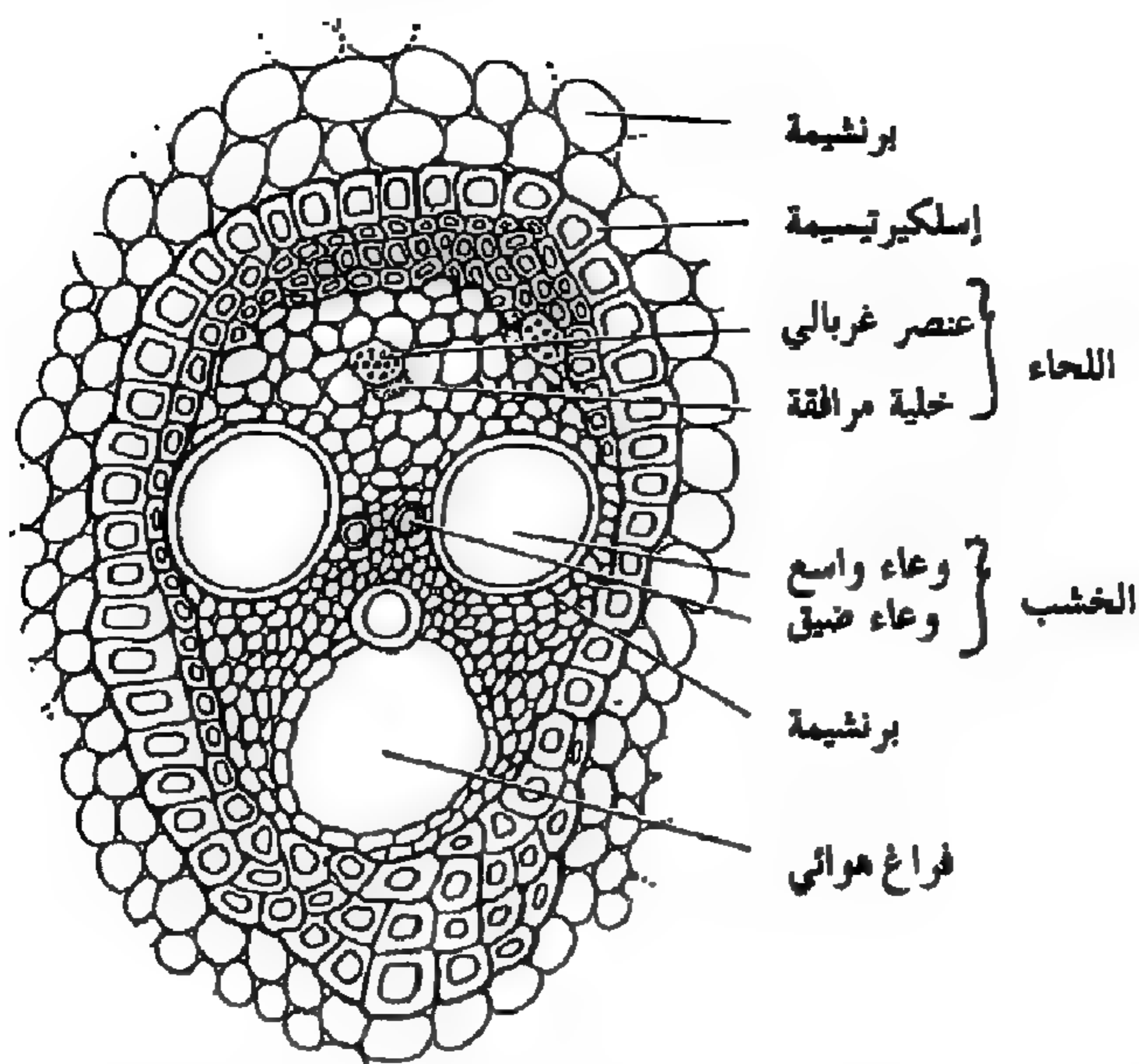
نتيجة لإزالة تامة لحلقة من القلف مع الإبقاء على الخشب سليماً. تتجمع المواد المنقولة من الأوراق فوق الحلقة مبرهنة على أن القلف وليس الخشب هو المَعْنَى بانتقال المواد من الأوراق.

تشرح أنسجة اللحاء ANATOMY OF PHLOEM TISSUES

أنواع الخلية ووظيفتها Cell types and function

يتكون نسيج اللحاء أساساً من عناصر الأنابيب الغربالية وبرنشيمة الخشب (12، 22). في نباتات مغطاة البذور يوجد ما يسمى بالخلايا المرافقة مرافقه لعناصر الأنابيب الغربالية نظير هذه الخلايا في المخروطيات هو ما يعرف باسم الخلايا البيضاء albuminous cells. بالإضافة إلى هذه الأنواع من الخلايا توجد ألياف اللحاء، الخلايا المغلظة sclereids والخلايا الشعاعية. يبين شكل (9-2) وضع نسيج اللحاء بالنسبة لنسيج الخشب في نبات وحيد الفلقة.

الكميات الكبيرة من النشأ الموجودة في برنشيمة اللحاء هي دالة على وظيفة هذه الخلايا. إلا أنه بالإضافة إلى التخزين تقوم برنشيمة اللحاء بدور صغير في تكوين وانتقال السكريات في النبات. عادة تحتوي برنشيمة أنسجة لحاء الأوراق والسيقان الخضراء على بلاستيدات خضراء (12) وتبين أنها تساهم في حركة السكريات القطبية السيمبلاستيكية symplastic إلى عناصر الأنابيب الغربالية



شكل 2-9 : رسم تخطيطي لحزمة وعائية لنبات فلقة واحدة تظهر موضع نسيج اللحاء بالنسبة لنسيج الخشب.

(66). أشار كرافتس (22) Crafts إلى أن الأنسجة المرستيمية ومناطق التخزين يمكن أن تحصل على الغذاء من عناصر الأنابيب الغربالية عن طريق الحركة السيمبلاستكية لهذه المواد الغذائية خلال الخلايا البرنشيمية الخالية من الأصباغ. في سلسلة من التجارب الشيقة أجريت على قطع من سيقان الصفصاف أوضح ويذرلي وجماعته (85) Weatherly et al أنه قد يحدث، حسب ظروف التجربة، تبادل غير قطبي للسكريات بين عناصر الأنابيب الغربالية والبرنشيمة المجاورة. يعتقد الكثيرون أن خلايا البرنشيمة تعمل كمضخات أيضية تمد الطاقة لافراز الغذاء إلى داخل العناصر الغربالية عند المصدر ولإستخراجه من العناصر الغربالية عند الحوض sink. كلمة «الحوض» في هذه الحالة تستعمل لوصف مناطق النبات حيث يستهلك الغذاء المنقول (الأنسجة المرستيمية مثلاً) أو يخزن (عضو تخزيني مثلاً).

الكثير من الإنتباه أعطى لما يسمى بالخلايا المرافقة نظراً لإرتباطهم الوثيق بعناصر الأنابيب الغربالية. طبقاً لما ذكرته إيسو Esau (23) هذان النوعان من

الخلايا بالإضافة إلى العلاقة الوراثية التي تربطهما ببعض يحملان علاقة فسيولوجية وطيدة. خلية مرافقة أو أكثر تنشأ من خلايا اللحاء الأم قبل تميزهم إلى عناصر أنابيب غربالية كاملة النمو. عادة الجدران الفاصلان للخليتين رقيقان جداً أو غزيري النقر. فقدان عنصر الأنبوبة الغربالية لوظيفته يتبعه موت الخلية المرافقة. العناصر الغربالية كاملة النمو لا تحتوى نوايا. على النقيض من ذلك تحتفظ الخلايا المرافقة بأنويتها، والإقتراح هو أن الخلايا المرافقة لها تأثير نووي على العناصر الغربالية عديمة الأنوية (20). يُعتقد أن الخلايا البيضاء المناظرة الموجودة في المخروطيات مشابهة للخلايا المرافقة بالنسبة لعلاقتها الفسيولوجية بعنصر الأنبوبة الغربالية.

يرى بعض البحوث أن العلاقة بين الخلية المرافقة والعنصر الغربالي أقوى مما ذكر. على سبيل المثال يقترح بايليسكى Bielecki (5) أن الخلية المرافقة والعنصر الغربالي يمكن النظر إليهما كوحدة عاملة واحدة تُستغل الطاقة التي تنتجها الخلية المرافقة المحتوية على السيتوبلازم بواسطة العنصر الغربالي الفارغ والمهيأ للنقل. هذا الإقتراح تؤيده دراسات المجهر الإلكتروني التي اظهرت ندرة من المايكوتونديريا في العنصر الغربالي ووفرة من المايكوتونديريا في الخلية المرافقة (19) أيضا الخليتان متصلتان ببعضهما بروابط عديدة من البلازموديزماتا (7).

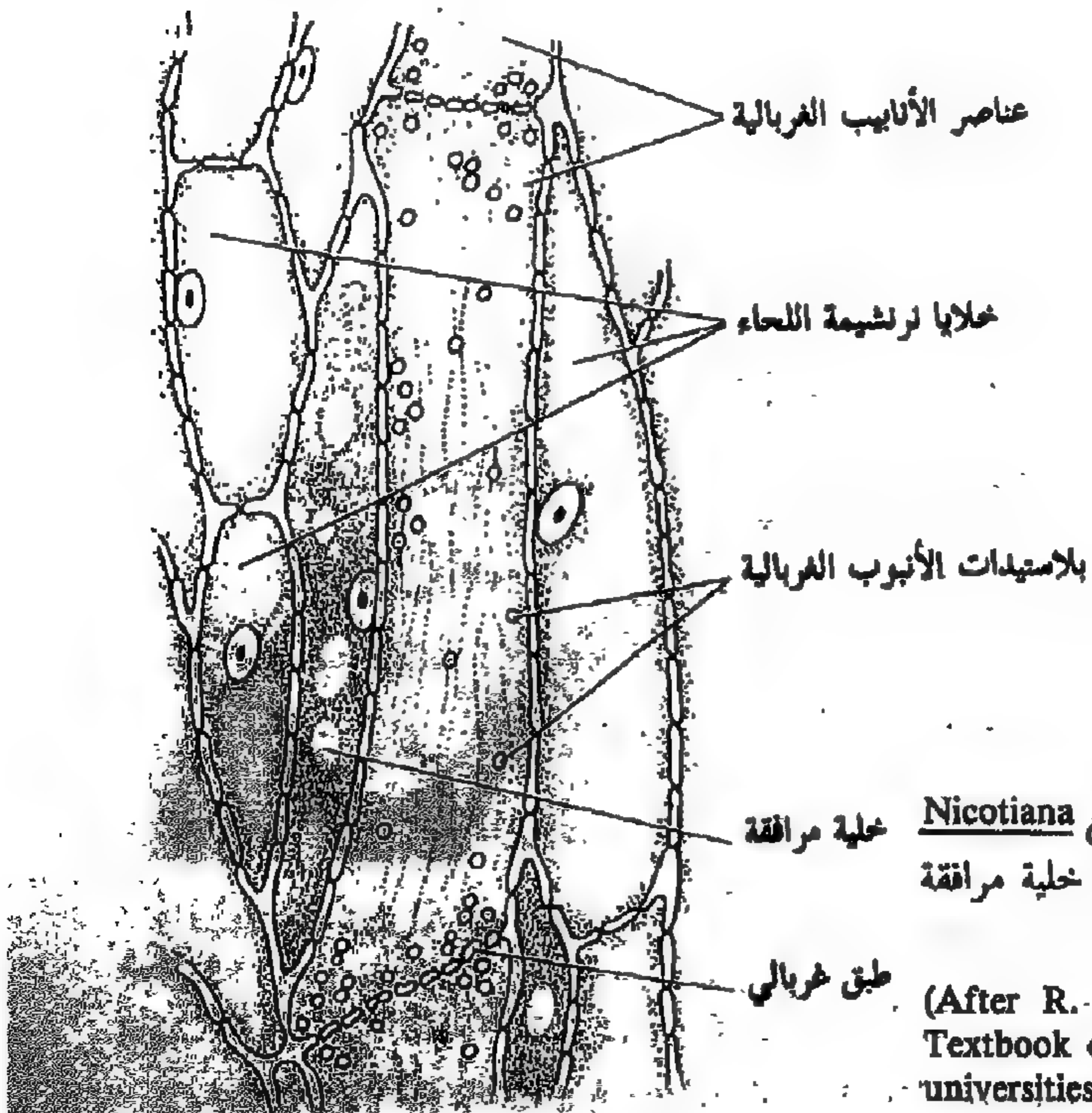
خلايا اللحاء الشعاعية هي خلايا بارنشيكية وظيفتها الأساسية التخزين والنقل الجانبي. لا توجد وظيفة لألياف اللحاء وخلاياه المغلظة غير التدعيم.

عناصر الأنابيب الغربالية Sieve tube elements

الأنابيب أو القنوات الغربالية مهيئة باعجاب للنقل السريع والكفؤ لكميات كبيرة من المذيبات في النبات. الأنابيب الغربالية متكونة من عناصر الأنابيب الغربالية وهي خلايا لحائية ذات تخصص عال مكونة نشيجا من أعمدة رأسية. تتطور الجدران العرضية الفاصلة للعناصر إلى مناطق متخصصة تسمى الأطباق الغربالية sieve plates. المناطق الغربالية تتخللها خيوط يعتقد أنها سيتوبلازمية؛

وهكذا فإن الرابط السيتوبلازمي متصل ببعضه على طول عمود عناصر الأنابيب الغربالية. على عكس نظيرهم في نسيج الخشب (العناصر الوعائية) عناصر الأنابيب الغربالية حية عندما تكون فعالة. يبين شكل 3-9 منظر طولي لعنصر انبوبة غربالية والخلايا المجاورة.

تاريخ نمو وتطور عنصر الأنبوبة الغربالية يقدم صورة شيقة لخلية تتحول لوظيفة متخصصة في النبات. العنصر الغربالي ناقص النمو نموذج لخلية طبيعية جداً تحتوى على نواة وسيتوبلازم ذو فعالية إنسيابية. بالإضافة فان السيتوبلازم قد يحتوى على بلاستيدات واجسام لزجة (23). في العنصر الغربالي الحديث قد يعترض فراغ الخلية خيوط سيتوبلازمية وعادة ماتكون النواة معلقة في هذه الخيوط (12). يظهر أن الإنسياب السيتوبلازمي فعال بصفة خاصة على طول هذه الخيوط. أثناء نمو العنصر الغربالي تحدث تغيرات متعددة. تختفى النواة والأجسام اللزجة. الأجسام الكروية الموجودة في السيتوبلازم للعناصر كاملة النمو عُرِفَت كنويات مُنْطَلِقة نتيجة لتلاشي النواة (21). لا توجد شبكة بلازمية



شكل 3-9 : نسيج لحاء من ساق التبغ *Nicotiana glauca* مبيناً عنصراً أنبوباً غربالياً، خلية مرافقة وخلايا لرنشيمة لحاء.

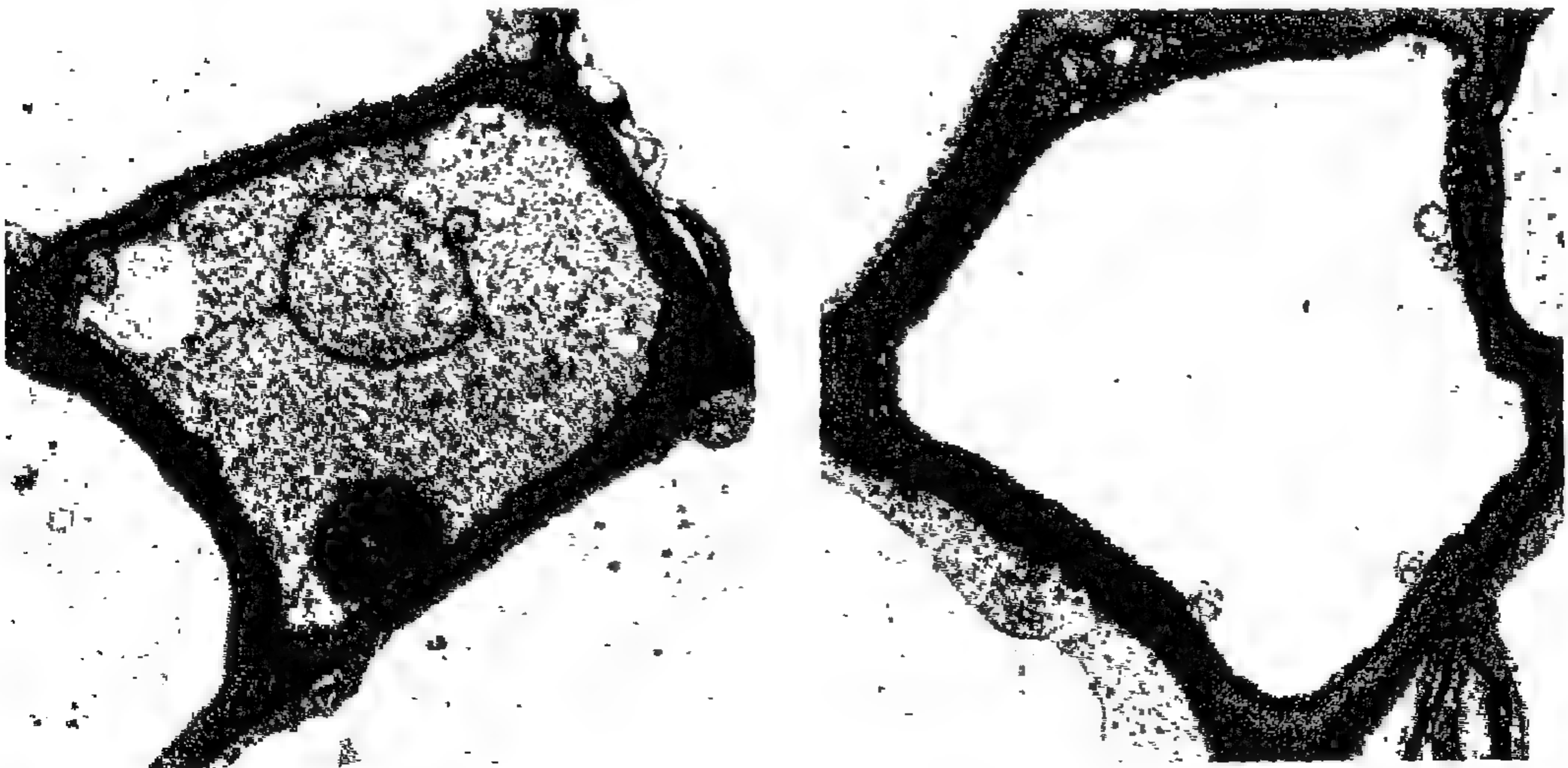
(After R. Holman and W. Robins. 1938. Textbook of general botany for colleges and universities. New York: Wiley.)

داخلية endoplasmic reticulum في سيتوبلازم العنصر كامل النمو (1،26) ويظهر أنها محصورة في طبقات رفيعة على طول الجدران الجانبية للخلية. يتباطء الإنسياب وفي النهاية يتوقف، ويظهر أن الميتوكوندريا لا وجود لها. في دراسات حديثة للتركيب الدقيق لعناصر الأنابيب الغربالية في *Tilia americana* (26) و *Elodea densa* (14) لوحظ وجود الميتوكوندريا بأعداد بسيطة نسبيا. هذه الملامح تبين تباطء نشاط تفاعلات الخلية ويعتبر السيتوبلازم في هذه المرحلة عال النفاذية. خيوط السيتوبلازم الموصلة تشاهد بسهولة في العناصر الغربالية كاملة النمو بتخللها الأطباق الغربالية. يبين شكل 4-9 التباين بين أنابيب غربالية حديثة النمو وأخرى كاملة النمو.

المواد المنقولة في اللحاء SUBSTANCES TRANSLOCATED IN THE PHLOEM

الكربوهيدرات «متميئات الكربون» Carbohydrates

المواد المنقولة في اللحاء تسعة أعشارها أو يزيد هي كربوهيدرات (92).



شكل 3-9: صور إلكترونية دقيقة تظهر عناصر أنابيب غربالية لنبات القرع *Cucurbita maxima* : (اليسار) عناصر أنابيب غربالية غير كاملة النمة؛ (اليمن) عناصر كاملة النمو.

Courtesy of R.F. Evert and S.E. Eichhorn, Department of Botany, University of Wisconsin.)

بالرغم من أنه يمكن إظهار ذلك عملياً، بالإمكان الافتراض أن هذا القول صحيحاً بعد الأخذ في الاعتبار أن معظم النبات يتكون من كربوهيدراتات.

أظهر التحليل الذي قام به زيميرمان (88،89) Zimmerman لعصارة لحاء 16 صنفاً من الأشجار أن السكروز هو أكثر الكربوهيدراتات المنقولة وفرة. إلا أنه بالإضافة للسكروز تنقل بعض الأصناف species عدد محدود من السكريات مثل رافينوز raffinose، إستاكيوز stachyose، وفيرباسكوز verbascose. هذه السكريات مشابهة لبعضها من حيث احتوائها على سكروز متصل به جزيء د - جالاكتوز D- galactose أو أكثر. أيضاً وجد السكران الكحوليان ماينيتول mannitol وسوربايتول sorbitol في عصارات اللحاء لبعض أصناف النباتات. (89،88،33). حقا السوربيتول له دور مُسيطر في نقل السكريات في أشجار التفاح.

بالرغم من أن وجود السكران السداسيان جليكوز والفركتوز في أنسجة لحاء النباتات شائع. بين التحليل الكروماتوجرافي عدم وجود هذا السكران في عصارات اللحاء (92،75). إذا اعتبرنا أن عصارات اللحاء هي عينات حقيقية للمواد المنقولة في اللحاء وجب علينا قبول حقيقة أن السكروز هو السكر المنقول الأكثر وفرة وأن السكريات السداسية لا تنقل. سكرًا الجليكوز والفركتوز الموجودان عادة لابد أن يكون وجودهما في خلايا نسيج اللحاء الغير موصلة كنتيجة للتحلل المائي للسكروز والسكريات ذات العلاقة بالسكروز (75).

من المهم أن نلاحظ أن سوانسون والشيشيني (77) Swanson and El-Shishiny استعمالاً تقنية مختلفة وتوصلاً إلى الخلاصة المذكورة أعلاه. انتج تحليل لقطاعات في سيقان العنب (*Vitis labruscana* var. concord) عند مسافات متزايدة من ورقة معاملة بـ $^{14}\text{CO}_2$ نتائج شيقة. أولاً، أكبر كمية من الإشعاع وجدت في الجزء السكروزي للقلب (جدول 9-1). أيضاً يلاحظ أنه في جدول 9-1 المقادير النسبية المشعة للجليكوز والفركتوز متوازنة تقريباً عند كل قطاع من القلب تم تحليله. إذا افترضنا، الآن، أن الجليكوز والفركتوز محملان بنفس كمية الإشعاع كنتيجة لإستخدام $^{14}\text{CO}_2$ في البناء الضوئي، إذا السكروز

جدول 1-9 : التركيزات النسبية للسكريات المميزة ب C^{14} كدالة للمسافة التي يقطعها السكر

المسافة المقطوعة مم	عدادات Counts /مج/وزن جاف من القلف				فركتوز/سكرورز
	سكرورز	جليكوز	فركتوز	جليكوز/سكرورز	
82	8005	661	678	0.083	0.085
202	6268	433	481	0.069	0.077
321	5800	397	402	0.069	0.069
429	4615	220	250	0.048	0.054
652	2942	136	126	0.046	0.043
875	1749	75	69	0.043	0.040
1156	900	34	31	0.037	0.034

After Swanson and El-Shishiny (1958)

المتكون من هذان السكران السداسيان لابد أن ينتج، عند التحلل المائي مقادير متساوية من الفركتوز والجليكوز المشعان. بناء عليه الافتراض المقيول، أن الجليكوز والفركتوز الموجودان في قطاعات القلف هما نواتج للسكرورز المتحلل مائيا وليس بسكريات منقولة.

على افتراض صحة الخلاصة السابقة بإمكاننا إذا توقع نقصان نسبة السكريات الذائبة المشعة إلى السكرورز المشع مع زيادة المسافة من الورقة المُستخدمة لـ $^{14}CO_2$. هذا التعليل مبنى على حقيقة أن الوقت المتاح للتحلل المائي للسكرورز على بعد مسافة، من الورقة المُعاملة اقل من مثيلة في المنطقة الملاصقة للورقة. جدول 1-9 يبين صحة التوقعات سالفة الذكر حيث انخفضت النسبة من 0.084 تقريبا إلى 0.036. هذا البرهان يدعم بقوة مفهوم أن السكرورز هو السكر الرئيسي المنقول في اللحاء وأن السكريات السداسية لا تنقل. السكريات السداسية الموجودة عادة عند تحليل اللحاء يعتقد أنها نواتج للتحلل المائي للسكرورز والسكريات الحاوية للسكرورز. أُستنتج من الدراسة المذكورة أعلاه أن وجود السكريات السداسية في عناصر الأنابيب الغربالية هي نتيجة للتحلل المائي للسكرورز. في دراسة لانتقال السكرورز في نباتي فول الصويا والتوت البري توصل بيرلى Burley (19) إلى نفس جوهر هذه الخلاصة. ألا إنه

على الأقل في دراستين للنقل في لحاء قصب السكر تبين عدم تحليل السكروز أثناء انتقاله في قنوات اللحاء (35،37).

المركبات النيتروجينية Nitrogen compounds

من المعروف أن الأحماض الأمينية والأميدات تنقل من الأوراق والأزهار المعمرة إلى مناطق النبات حديثة النمو، وأن حركة هذه المركبات النيتروجينية يحدث بصفة رئيسية في اللحاء. ميتلير (56،57) Mittler حلل عصارة اللحاء للبحث عن المركبات النيتروجينية المنقولة في عناصر الأنابيب الغربالية لسيقان الصفصاف Willow وأكتشف أنها تحتوي على حامض الجلوتاميك، حامض الأسبارتيك، ثريونين، آلانين، سيرين، ليوسين، فالين، فينيل آلانين، أسباراجين جلوتامين وحامض γ - أمينو بـيـتـيريك. في الحقيقة الدراسات التي تهدف إلى إكتشاف هذه المركبات في اللحاء قليلة جداً، لكن بدون شك سيجد بحاث المستقبل معظم إن لم يكن كل الأحماض الأمينية والأميدات الطبيعية في عصارات الأنابيب الغربالية. الدراسة التي قام بها ميتلير تعتبر مجهوداً ضخماً في هذا الإتجاه.

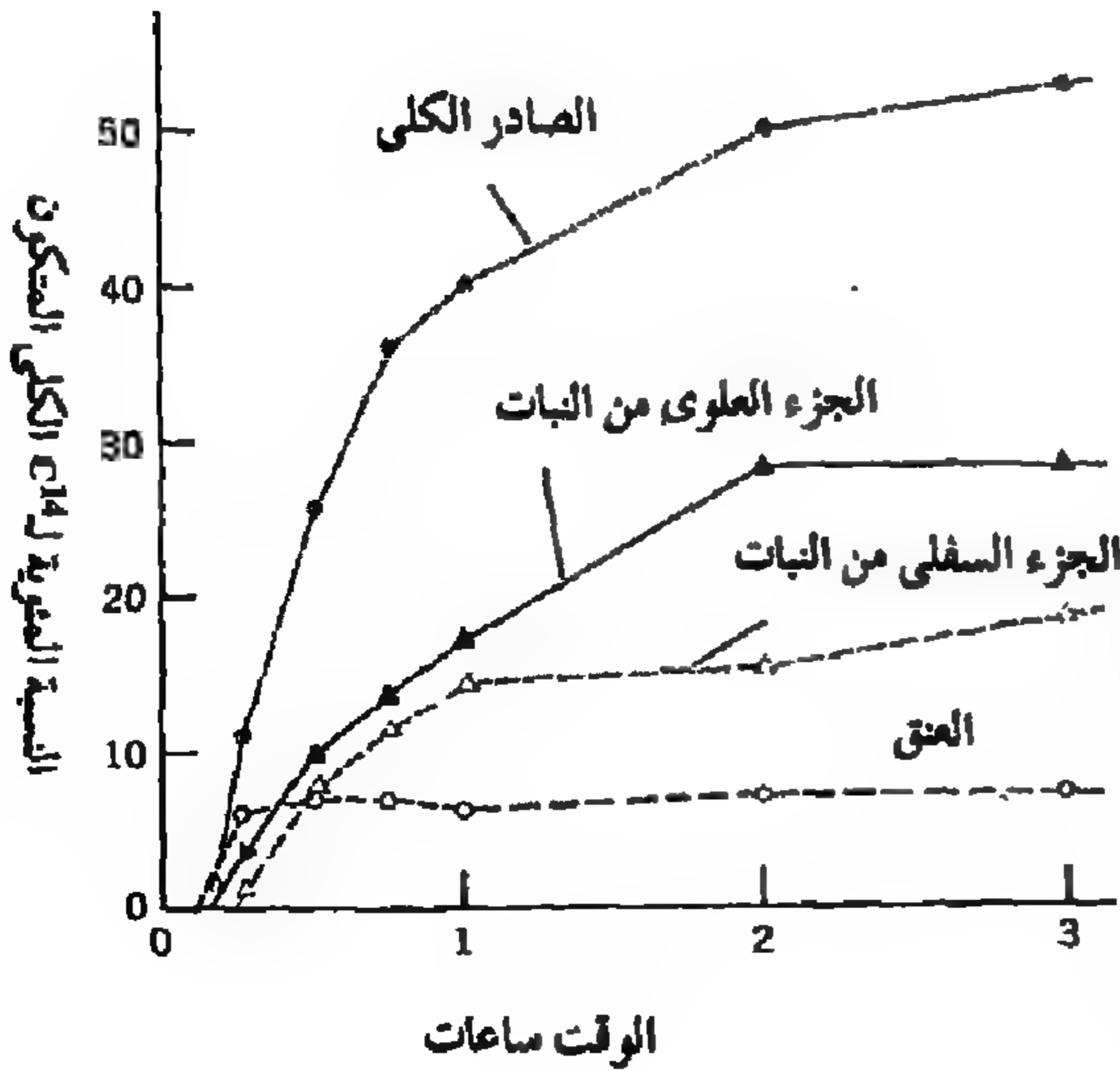
يظهر أن تركيز المركبات النيتروجينية في عصارات اللحاء تتأثر بمراحل نمو النبات المختلفة. في نبات Salix على سبيل المثال توجد هذه المركبات بأعلى تركيز وبأكثر تنوع خلال النمو السريع للورقة وعند نهاية فصل النمو أى مع اقتراب تساقط الأوراق (75). خلال الجزء الأكبر من فصل النمو تركيز المركبات النيتروجينية في اللحاء منخفض جداً. زيميرمان Zimmerman (88)، على سبيل المثال، وجد أن تركيز الأحماض الأمينية والأميدات في عصارات الأنابيب الغربالية لنبات الرماد الأبيض white ash هي عادة أقل من 0.001 مولال.

الخواص العامة للنقل اللحاءى GENERAL ASPECTS OF PHLOEM TRANSLOCATION

في ما مضى ناقشنا تشريح نشيج اللحاء والمواد العضوية المنقولة في قنوات اللحاء. الآن سنتبين إتجاه وسرعة حركة هذه المواد.

اتجاه الحركة Direction of movement

الحركة ثنائية الاتجاه: Bidirectional movement من النقاش السابق للنقل في اللحاء يتضح أن حركة المواد العضوية في النبات ذات اتجاهين Bidirectional. أى أن المواد تنقل في الساق في اتجاهات متعاكسة في نفس الوقت. نواتج البناء الضوئي المنقولة من الأوراق ربما تنقل في اتجاه الجذور وربما في اتجاه القمم النامية حيث تكون الأزهار أو الثمار في طور النمو. تحرك المواد العضوية في أعضاء التخزين مثل الجذور الوتدية السيقان الأرضية، البصيلات إلخ لتغذية نمو البذرة يحدث عادة في اتجاه علوى. إعادة انتقال المواد من الأوراق المعمرة إلى الأوراق حديثة النمو هو بوضوح انتقال في اتجاه علوى. بتنسيق جيد درس بيدولف وكورى Biddulph and Cory النقل في لحاء الفاصوليا وذلك باستعمال تقنية التغذية بـ $^{14}\text{CO}_2$ وتداخل الألوان fluorescence وأوضحا أن الأوراق القريبة من الجذور تُنقل نواتج تفاعلاتها إلى الجذور (3). الأوراق الأقرب إلى قمة النبات تُنقل نواتجها إلى قمة الساق بينما الأوراق في وضع وسطى تنقل نواتج عملياتها الحيوية في كلا الاتجاهين. شكل 5-9 يبين توزيع نواتج مشعة لتفاعلات الخلية بعد أن غُذيت الورقة الأولى لنبات قرع بـ $^{14}\text{CO}_2$ (86). لاحظ أن نواتج تفاعلات الخلية (شكل 5-9) تحركت إلى كل من الأجزاء العليا والأجزاء السفلى من النبات.



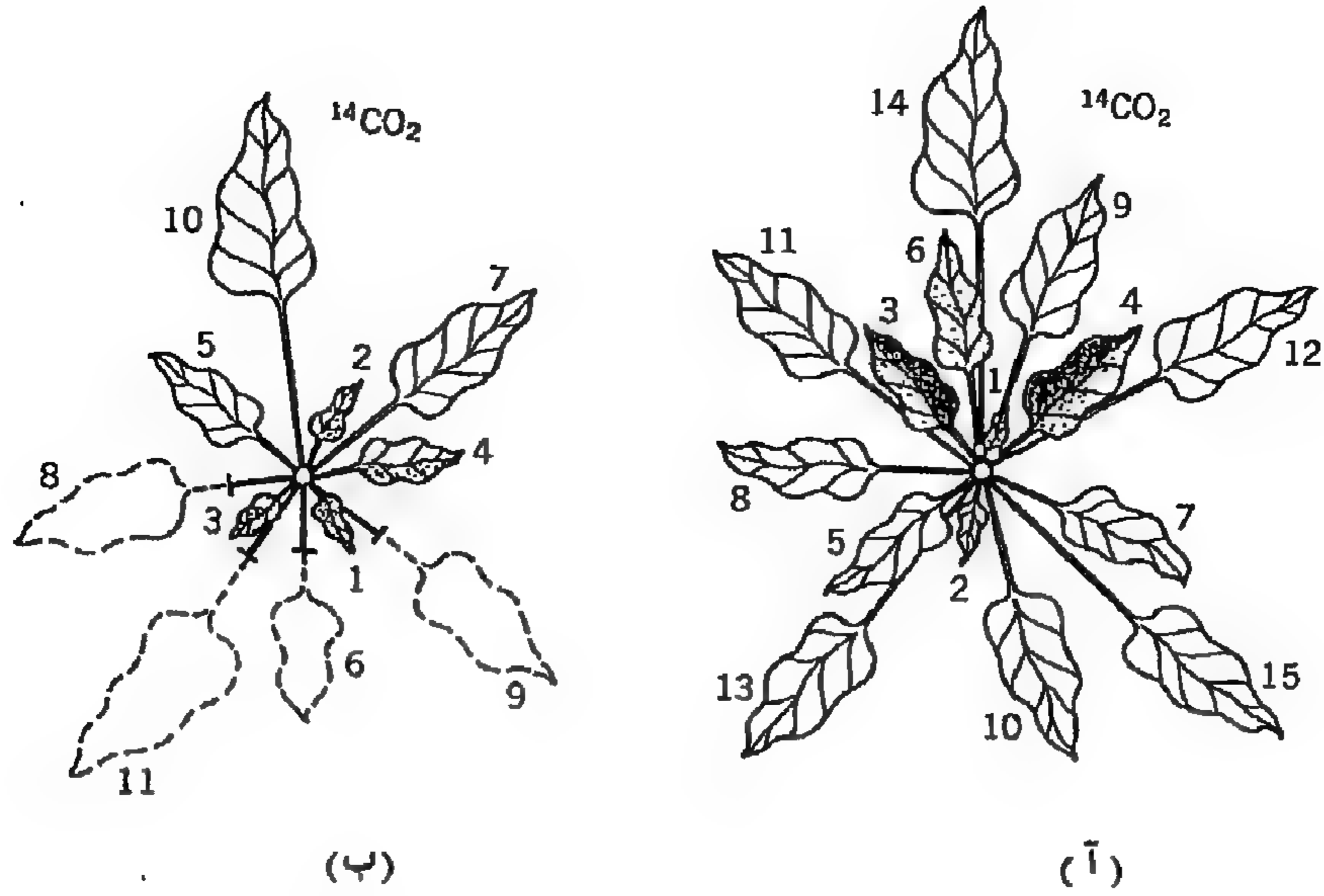
شكل 5-9 : توزيع نواتج الأيض المشعة labeled بعد تغذية الورقة الأولى لنبات قرع بـ $^{14}\text{CO}_2$. لاحظ وجود الإشعاع في الأجزاء العليا والسفلى للنبات.

(After J.A. Webb and P.R. Gorham. 1964. Plant Physiol. 39:663.)

باستعمال تقنية التمييز الإشعاعى تبين بما لا يدعو مجالا للشك أن المواد العضوية تتحرك فى كلا الإتجاهين فى الساق فى نفس الوقت. ما لم يتضح بعد هو فيما إذا كانت المواد تتحرك فى اتجاهات مختلفة فى قنوات لحاء مختلفة أو نفس القناة وفى نفس الوقت. هذه المعضلة لم تحل بعد وحلها يكمن فى تبيان حقيقى إما لحركة فى اتجاه واحد أو فى اتجاهين فى قناة لحاء واحدة، مهمة صعبة للغاية حقا. إلا أن بيدولف وكورى (3) أوضحا أن الحركة ثنائية الإتجاه فى نباتات الفاصوليا تحدث فى حزم لحائية منفصلة.

الحركة الجانبية فى اتجاه المماس . *Lateral movement in a tangential direction* بينت دراسات عديدة لأنظمة النقل أن المواد المتحركة فى قنوات اللحاء تتحرك عادة فى إتجاهات مستقيمة أى أن السكريات المنقولة من الأوراق إلى مجرى النقل الرئيسى فى الساق تتحرك إلى أعلى وإلى أسفل على امتداد الورقة المُمونة. تحدث حركة مماسية قليلة جداً. على سبيل المثال يلاحظ عموماً أن حلقات الأشجار السنوية الموجودة مباشرة تحت الأفرع الكبيرة أو فى جهة شجرة ما معرضة لتنافس أقل من جيرانها هى أوسع بكثير من الجهة المقابلة. إزالة الأوراق من جهة واحدة من النبات يسبب فى كثير من الأحيان نمو غير متماثل، النمو على الجهة المنزوعة الأوراق ينقص كثيراً.

جوى Joy (41) درس بنجر السكر وتحصل على نتائج شيقة جداً. عندما غُذيت ورقة بـ $^{14}\text{CO}_2$ وجدت نواتج الأيض المشعة فى الأوراق الواقعة مباشرة فوق أو فى الجذور الواقعة مباشرة تحت الورقة المُمونة فقط. هذا يتفق مع نقاشنا السابق ويؤكد غياب الحركة المماسية. إلا أن جوى نحى كل الأوراق كاملة النمو من جهة واحدة من النبات تاركاً الأوراق الصغيرة حديثة النمو فقط ثم غذى ورقة كاملة النمو على الجزء السليم من النبات بغاز $^{14}\text{CO}_2$ ووجد أن بإمكانه أحداث حركة مماسية. نواتج الأيض المشعة لم توجد فقط فوق وتحت الورقة ولكن أيضاً فى الأوراق حديثة النمو التى تركت على الجهة منزوعة الأوراق كاملة النمو (شكل 9-6). يظهر أن الأوراق حديثة النمو المحرومة من نواتج التكوين الضوئى (نتيجة لتحية الأوراق كاملة النمو) يمكنها أن تسحب



شكل 6-9: (أ) توزيع الـ $^{14}\text{CO}_2$ في أوراق اللفت السكرى بعد أسبوع من تغذية ورقة كاملة النمو بـ $^{14}\text{CO}_2$ لمدة أربع ساعات. درجة التظليل مكافئة إلى حد ما لشدة الإشعاع. لاحظ أن الـ $^{14}\text{CO}_2$ نُقل إلى الأوراق الصغيرة الموجودة على أحد جهتي النبات فقط. (ب) أوراق كاملة النمو نُحيت من جهة واحدة من النبات بحيث لم يبق إلا الأوراق الصغيرة ناقصة النمو. بعد ذلك غُذيت ورقة كاملة النمو في الجهة السليمة من النبات بـ $^{14}\text{CO}_2$ الإشعاع يوجد على كلا جهتي النبات. الأوراق مرقمة حسب عمرها كالأوراق الأكثر نمو أعطيت أرقاماً عالية.

(After K.W. Joy, 1964. J. Expt. Botany 15:485.)

مواداً من الأوراق في الجهة المقابلة بدرجة تسبب بعضاً من الحركة المماسية. إلا أن جوى أشار إلى أن الإلتحام الوعائي المعقد الموجود في بنجر السكر ربما يساعد في هذا النوع من النقل وأن أنظمة التوزيع في النباتات الأخرى قد تكون محددة بدرجة أكثر دقة. إلا أنه يجب ملاحظة أن الحركة المماسية لوحظت في أصناف أخرى من النباتات. على سبيل المثال لاحظ ذلك بيدولف (2) في نبات الفاصوليا وبيل (62،63) في نبات الصفصاف willow.

أنظمة التوزيع عند مراحل النمو المختلفة بينت وجود كل من الحركة ثنائية الإتجاه والحركة المماسية في نبات التبغ (71). سمح للورقة السابعة (بدء العد من الأسفل) لأربع نباتات تبغ مختلفة أعمارها 68، 81، 107، 135 يوماً بالبناء

الضوئي في $^{14}\text{CO}_2$ لمدة 30 دقيقة ثم بالبناء الضوئي تحت ظروف طبيعية لمدة 5.5 ساعة. فترة إلى 5.5 ساعة الإضافية سمحت بتوزيع تام للمواد المشعة بدون حدوث أى إعادة توزيع تذكر. عند اتمام التجربة حلت الأوراق، السيقان والجذور للبحث عن ^{14}C (شكل 7-9 وجدول 2-9).

وجد الكربون المشع في جذور جميع النباتات الأربع. إلا أن معظم الإشعاع وجد في السيقان. يوضح نظام توزيع الكربون المشع المبين في شكل 7-9 أن مناطق الأيض مرتفعة النشاط مثل السيقان والأوراق الصغيرة سريعة النمو هي على وجه الخصوص «أحواض» جيدة لاستقرار الكربوهيدرات المنقولة. لاحظ أن الكربون المشع تحرك في الساق في كلا من الاتجاهين العلوي والسفلي. دعنا الآن نبحث عن سبب انعدام ^{14}C في الورقتان 11، 19 للنبات II. آخذين في الاعتبار شكل 8-9 سيتبين لنا أنه في فيلوتاكسيس⁽¹⁾ نبات II الورقتان 11، 19



شكل 7-9 : نظام توزيع الإشعاع عند مراحل نمو مختلفة لنبات التبغ مبينا الانتقال ثنائي الاتجاه والمماسي. مبتدئين العد من أسفل الورقة السابعة لأربع نباتات تبغ أعمارها 68، 81، 107 و 135 يوماً، غذيت بـ $^{14}\text{CO}_2$ لمدة 30 دقيقة. أتبع بعد ذلك بـ 5.5 ساعة من البناء الضوئي تحت ظروف عادية. المناطق المظلمة تبين الأوراق المحتوية على ^{14}C . أنظر جدول 2-9 لشدة الإشعاع (مقاسة بميكروكيوري μCi) الموجودة في الورقة المعاملة، الأوراق الأخرى، الساق والجذر لكل نبات. (After M. Shiroya et al. 1961. Can. J. Botany 39:855.)

(1) منظومة أو تسلسل تركيب الأوراق على نبات ما.

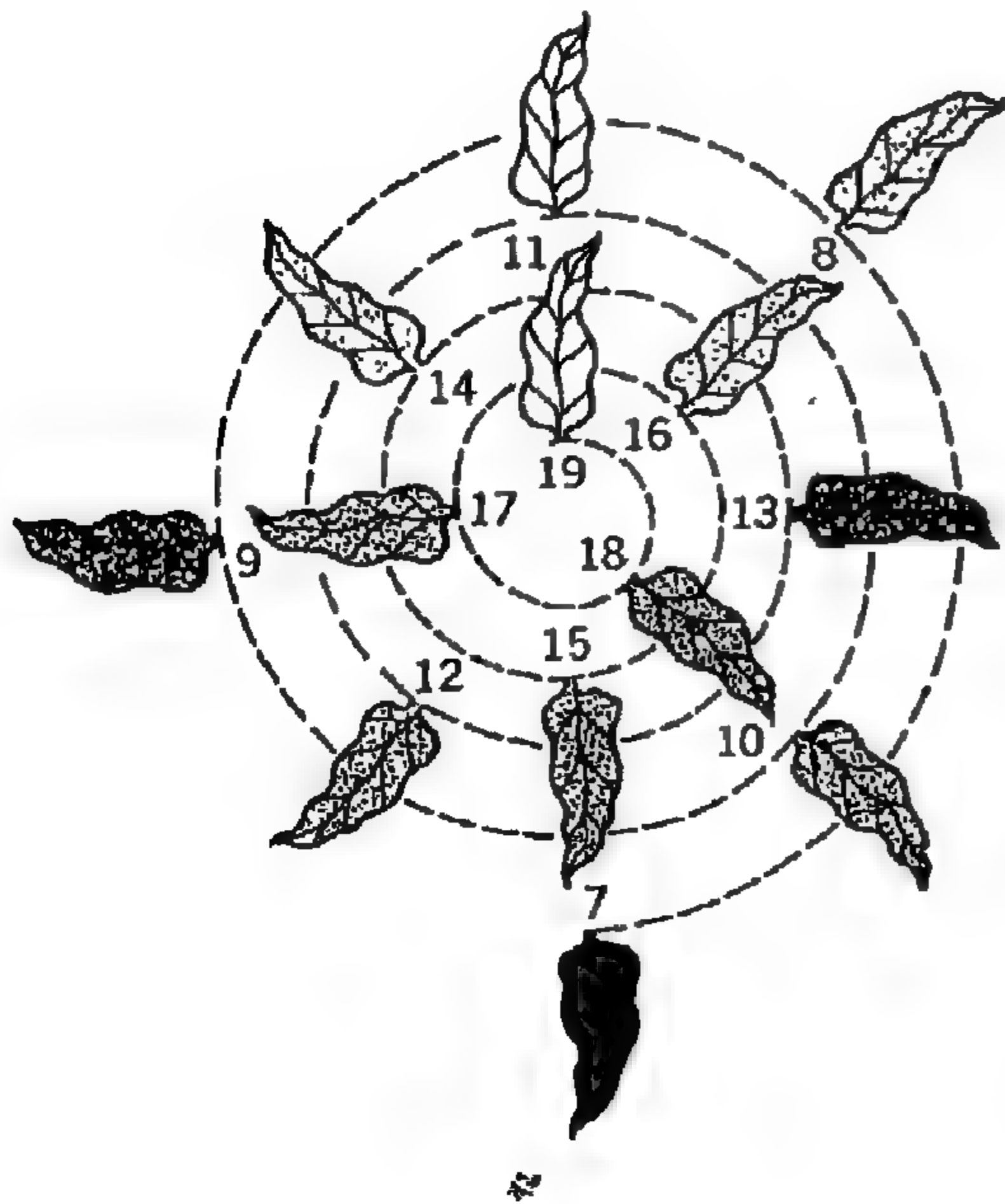
جدول 9-2: شدة الإشعاع مقاسة بالميكروكيوري μCi الموجودة في الورقة المعاملة، الأوراق الأخرى، الساق والجذر لنباتات التبغ الأربع الموضحين في شكل 9-7

النبات				
المعزر	I	II	III	IV
الورقة المعاملة	131.2	155.9	93.3	136.7
الأوراق الأخرى	1.3	6.2	trace	trace
الساق	34.4	10.1	10.8	12.7
الجذر	1.7	0.9	1.8	5.9

After Shiroya al. (1961)

تقعان في مقابلة الورقة 7 (الورقة المغذية بـ $^{14}\text{CO}_2$). لاحظ أيضاً أن أنه كلما زادت المسافة المماسية ابتداءً من الورقة المغذية كلما نقص الإشعاع تدريجياً. أي أن الأوراق 10، 12، 15، 17، 18 تحمل ^{14}C أكثر من الأوراق 8، 14 و 16. الأوراق 11، 19 لموقعهم المقابل مباشرة للورقة 7 لا يحملان ^{14}C . التجربة الموضحة أعلاه تبين حدوث بعض من الحركة المماسية ولكنها بالتأكيد ثانوية بالنسبة للحركة الرأسية.

الحركة الجانبية في اتجاه قطري. Lateral movement in a radial direction: نقل الغذاء



شكل 9-8: وضع الأوراق على النبات Phyllotaxis مبيناً توزيع ^{14}C في النبات رقم II لشكل 9-7. درجة التقليل تبين شدة الإشعاع. الأوراق مرقمة ابتداءً من الورقة السابعة (المعاملة) وصعوداً إلى الورقة التاسعة عشر.

(After M. Shiroya et al. 1961. Can. J. Botany 39:855.)

قطريا من اللحاء إلى أنسجة الخشب شوهده في أنواع مختلفة من النباتات. في الحقيقة في نبات الفاصوليا 25% أو أكثر من النواتج المشعة لتفاعلات أنسجة اللحاء تنقل من اللحاء إلى الخشب قطريا (4). في دراسة أخرى عُرِض الجزء الخضري لنبات الصفصاف Willon لـ $^{14}\text{CO}_2$ وعند تجزئة الساق واستخراج عصارة الخشب وجد أنها تحتوي على السكروز المشع (64) نظراً لأن الأشعة الوعائية تكون روابط متصلة بين اللحاء والخشب لذلك يعتقد أنها تسهل كثيراً الحركة القطرية.

معدلات الانتقال والسرعات. Translocation rates and velocities

عند تقديرنا لمقدار المواد اللازمة للمحافظة على النمو السريع لأعضاء التخزين يتبين لنا أهمية سرعة انتقال هذه المواد في أنسجة اللحاء. بملاحظة الزيادة في الوزن الجاف للفواكهة، السيقان الأرضية، الجذور التخزينية والأعضاء الأخرى التي تستورد مواد كثيرة من قنوات اللحاء تمكن البحوث الأوائل من معرفة معدلات انتقال هذه المواد. إلا أن هذه الطريقة لها صعوبات كثيرة موروثه ويجب أخذ احتياطات كثيرة قبل التمكن من حساب المعدلات الحقيقية. على سبيل المثال يجب أن يعمل حساب للبناء الضوئي في حالة استعمال أنسجة قادرة على مثل هذا البناء. أيضا يجب أن يعمل حساب للفاقد نتيجة للتنفس، للتكثيف ولتغير مواقع نواتج تفاعلات الخلايا. في كثير من الأحيان يصعب قياس هذا الفاقد مباشرة ويدعو الأمر تكوين بعض الافتراضات. نتيجة لذلك فإن معدلات النقل المحسوبة بهذه الطريقة هي دليل للمعدلات الحقيقية لا أكثر.

إلا أنه باستعمال مزايا تقنية إقفاء الأثر أمكن الحصول على معدلات نقل قريبة جداً من الحقيقة وعادة هذه الطرق تشمل تغذية ورقة أو أوراق بغاز $^{14}\text{CO}_2$ والذي يدخل بدوره في عملية البناء الضوئي. يتم تتبع تقدم النواتج المشعة للأبيض بالكشف عن الإشعاع على بعد مسافات مختلفة على طول الساق. يبين جدول 3-9 بعض معدلات الانتقال التي أمكن الحصول عليها باستعمال تقنية إقفاء أثر عنصر مشع.

إذا اعتبرنا المساحة الصغيرة نسبياً في مركب الأنابيب الغربالية للنقل فالمعدلات العالية المبينة في جدول 3-9 جديرة بالملاحظة. مما يزيد في هذا

جدول 9-3 : معدلات النقل في أصناف مختلفة من النباتات أمكن الحصول عليها باقتفاء أثر مواد مشعة.

النبات	المعدل سم/ساعة	المصدر
فاصولياء الكلية الحمراء	107	Biddulph and Cory, 1957
اللفت السكرى	100 — 85	Kursanov et al., 1953
عنب الكونكورد	60	Swanson and El-Shishiny, 1958
الصفصاف	100	Weatherley et al., 1959
قصب السكر	270	Hatch and Glasziou, 1964
قصب السكر	84	Hartt et al., 1963
قرع الرقبة المستقيمة (كوسة)	290	Webb and Gorham, 1964
فول السويا	100	Vernon and Aronoff, 1952
القرع	60 — 40	Pristupa and Kursanov, 1957

الوضع تعقيدا هو أن نواتج تفاعلات الخلايا عليها أن تعبر آلاف الأطباق الغربالية خلال رحلتها من الأوراق إلى الجذور. على سبيل المثال وجد ويدرلى وجماعته Weatherley et al (85) أنه لقطع مسافة 16 سم في ساق الصفصاف لابد من عبور ما بين 1600 إلى 2000 طبق غربالى. فى جزء لاحق من هذا الفصل سنناقش بعض الميكانيكيات التى ربما تشرح كيف يمكن أن تكون معدلات النقل عالية جداً فى حين أنها تواجه الكثير من المقاومة فى قنوات اللحاء.

اختلاف نواتج الأيض واختلاف معدلات انتقالها Different metabolites with different translocation rates لاحظ كثير من البحوث أن نواتج مختلفة لتفاعلات الخلايا تنتقل بمعدلات مختلفة فى قنوات اللحاء. عندما غذيت أوراق نبات فاصوليا عمره 12 يوما بمحاليل تحتوى المماء المميز بالتريتيوم (THO) Tritiated water، ^{32}P ، وسكروز ^{14}C أمكن الحصول على معدلات نقل تختلف باختلاف المادة المشعة (3). السكروز ^{14}C يتحرك بسرعة اسرع (107 سم / ساعة) من THO أو ^{32}P . المادتان الأخيرتان كل منهما يتحرك بسرعة 87 سم / ساعة. جيج و أرنوف (27) Gage and Aronoff تحسلا على نتائج مشابه وذلك عندما وضعوا عنق ورقة مقطوع لنبات فاصوليا عمره 3 أسابيع فى محلول سكروز ^{14}C و THO. طبقا لما تحصل عليه هذا الباحثان السكروز والماء قد ينتقلان فى اللحاء مستقلان عن بعضهما بالإضافة بينت دراسات نيلسون وجورهام Nelson and Gorham (61) أن الأحماض الأمينية المختلفة تنتقل فى اللحاء بسرعات مختلفة.

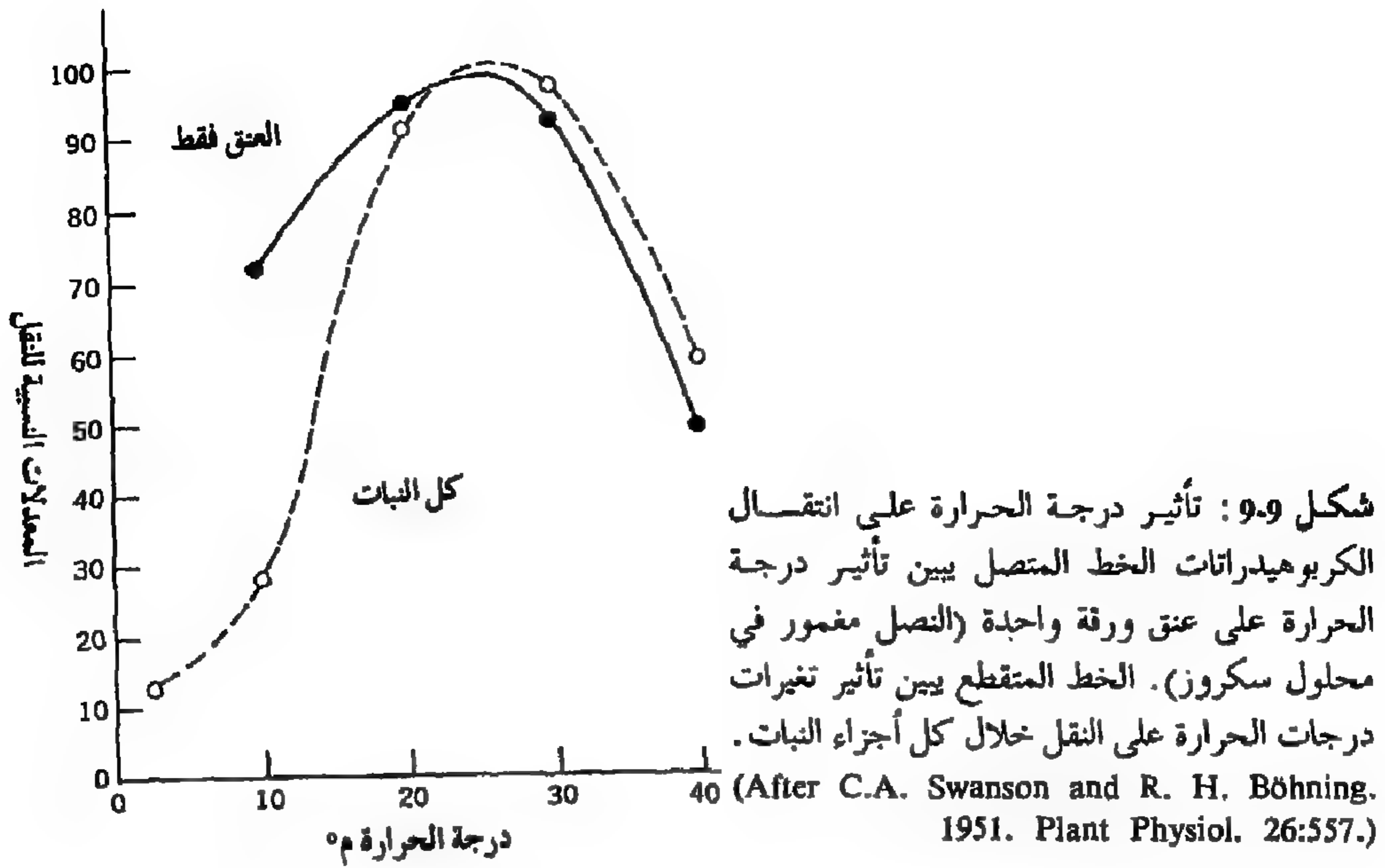
العوامل المؤثرة على النقل Factors affecting translocation

من المعروف أن عوامل كثيرة تؤثر في معدلات النقل في النبات. أهم هذه العوامل هي درجة الحرارة، الضوء، عوائق الأيض، تدرجات التركيز، نقص المعادن والهرمونات. هذه القائمة لا تشمل كل العوامل ولكنها تمثل العوامل التي ترددت دراستها بكثرة.

درجة الحرارة Temperature: تحليل تأثير درجة الحرارة على معدلات النقل معقد وذلك لتأثير درجة الحرارة على عمليات النبات الأخرى التي ربما تؤثر بصفة مباشرة أو غير مباشرة على حركة المذيبات. وهكذا فإن تأثير درجة الحرارة على البناء الضوئي، التنفس، تكوين الأنزيمات إلخ له في كل الاحتمالات تأثير فعال على معدلات النقل. بالرغم من هذا فلقد تم تبيان علاقة أكيدة بين درجة الحرارة ومعدل النقل.

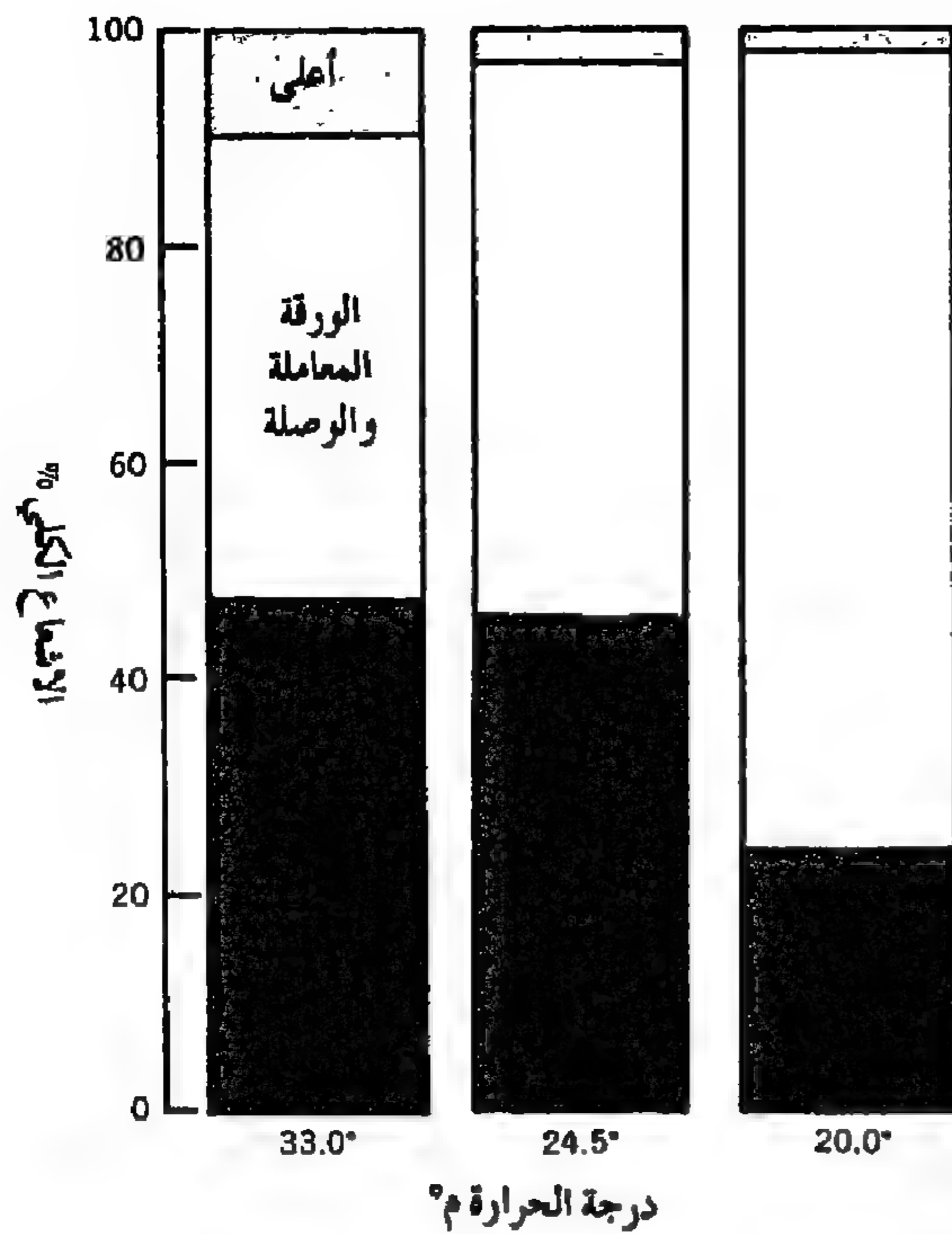
بتغيير درجة حرارة النبات ثم اتباع ذلك بقياس الزيادة أو النقصان في الأوراق الجافة للأعضاء المختلفة يمكن الحصول على قياسات غير مباشرة لمعدلات النقل. الافتراض هنا أن الوزن الجاف لعضو ما يعكس معدل حركة المذيبات في ذلك العضو. هيويت وكيرتس Hewitt and Curtis (39) استعملوا هذه الطريقة وبينوا أن درجة الحرارة المثلى للنقل في نبات الفاصوليا هي بين 20 و 30°م شكل (9-9).

عند تعريض نبات ماء إلى مدى معين من درجات الحرارة تتأثر بذلك كل تفاعلات الخلايا مما يصعب معه الحصول على حقيقة تأثير درجة الحرارة على النقل. في محاولة للتغلب على هذه المشكلة اسوانسون و بوهنينج Swanson and Böhning استعملوا درجة الحرارة الموضعية. في تجاربهما تمت تنمية نباتات فاصوليا عند درجة حرارة $20 \pm 1^\circ\text{C}$. في كل نبات جهاز عنق ورقة بسترة حرارية temperature jacket ثم غمر نصل الورقة في محلول سكروز. بعدها حفظ النبات في غرفة مظلمة وثبتت درجة الحرارة عند $20 \pm 1^\circ\text{C}$. وهكذا باستثناء عنق الورقة المعامل فإن النبات بأكمله كان محفوظا تحت نفس درجة الحرارة. بعد فترة معاملة استغرقت 135 ساعة أخذت الزيادة في طول الساق



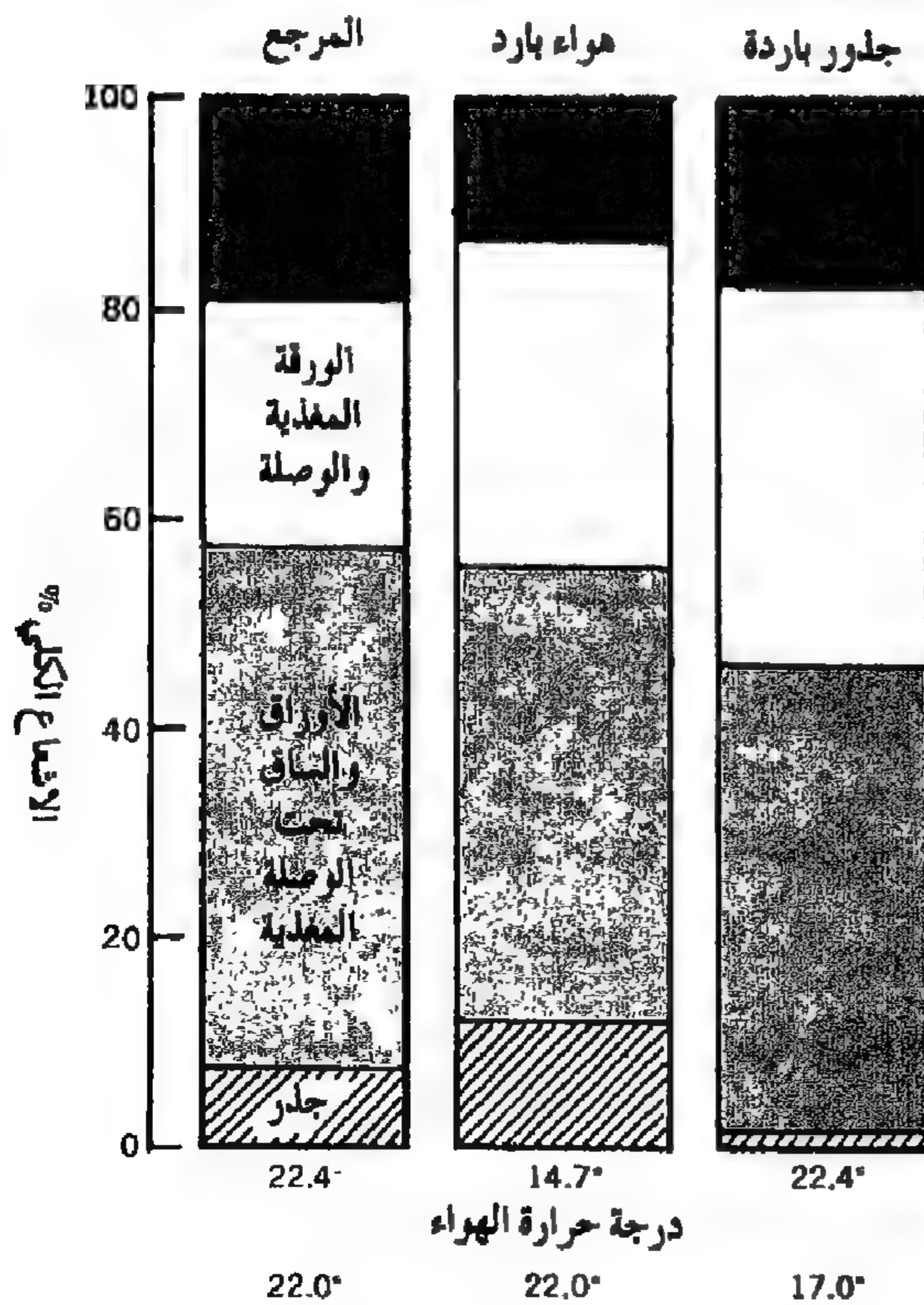
كقياس لسرعة حركة السكروز من العنق المعامل إلى الساق (شكل 9-9). هذه النتائج متفقة بدرجة كبيرة مع نتائج هيويت وكيرتس حيث عُرض النبات بأكمله لtemperatures حرارية. بدراسة شكل 9-9 تتضح نقطة مهمة جداً وهي أن انتقال المذيبات يتأثر بدرجة الحرارة بطريقة تشبه تأثير العمليات الفسيولوجية الأخرى. هذا يعني أن معدل النقل يزداد بإزداد درجة الحرارة حتى يصل إلى أعلى مستوى ثم يبدأ في التناقص نتيجة للتأثيرات القاضية لدرجة الحرارة.

أخيراً فقط تمكنا من الحصول على بيانات عن نقل السكريات المشعة وتأثر هذا النقل بدرجات الحرارة المختلفة. غُذيت نباتات قصب السكر بـ $^{14}\text{CO}_2$ وأظهرت النتائج أن معدلات النقل تزداد بإزداد درجة الحرارة. وهكذا عندما عرضت نباتات قصب السكر لهواء ذو درجات حرارة 20، 24.5، و 33°م كانت معدلات النقل 0، 84، 6، 93، 120 سم / ساعة على التوالي (35). يبين شكل (9-10) توزيع المواد المشعة بعد 90 دقيقة من المعاملة بـ $^{14}\text{CO}_2$ عند درجات الحرارة المذكورة أعلاه. يظهر أن درجة حرارة الجذور بالمقارنة بالمجموع الخضري قد يكون لها تأثير على الاتجاه (أعلى أو أسفل بالنسبة للورقة المُمونة بـ $^{14}\text{CO}_2$) الذي ستتحرك فيه السكريات في النبات. وهكذا وجد هارت (35) Hartt أنه عند



شكل 10-9 : تأثير درجة الحرارة على توزيع $^{14}\text{CO}_2$ في قصب السكر. البيانات تم الحصول عليها بعد 90 دقيقة من تغذية أحد الأوراق بـ $^{14}\text{CO}_2$.

(After C. E. Hart, 1965. Plant Physiol. 40:84)



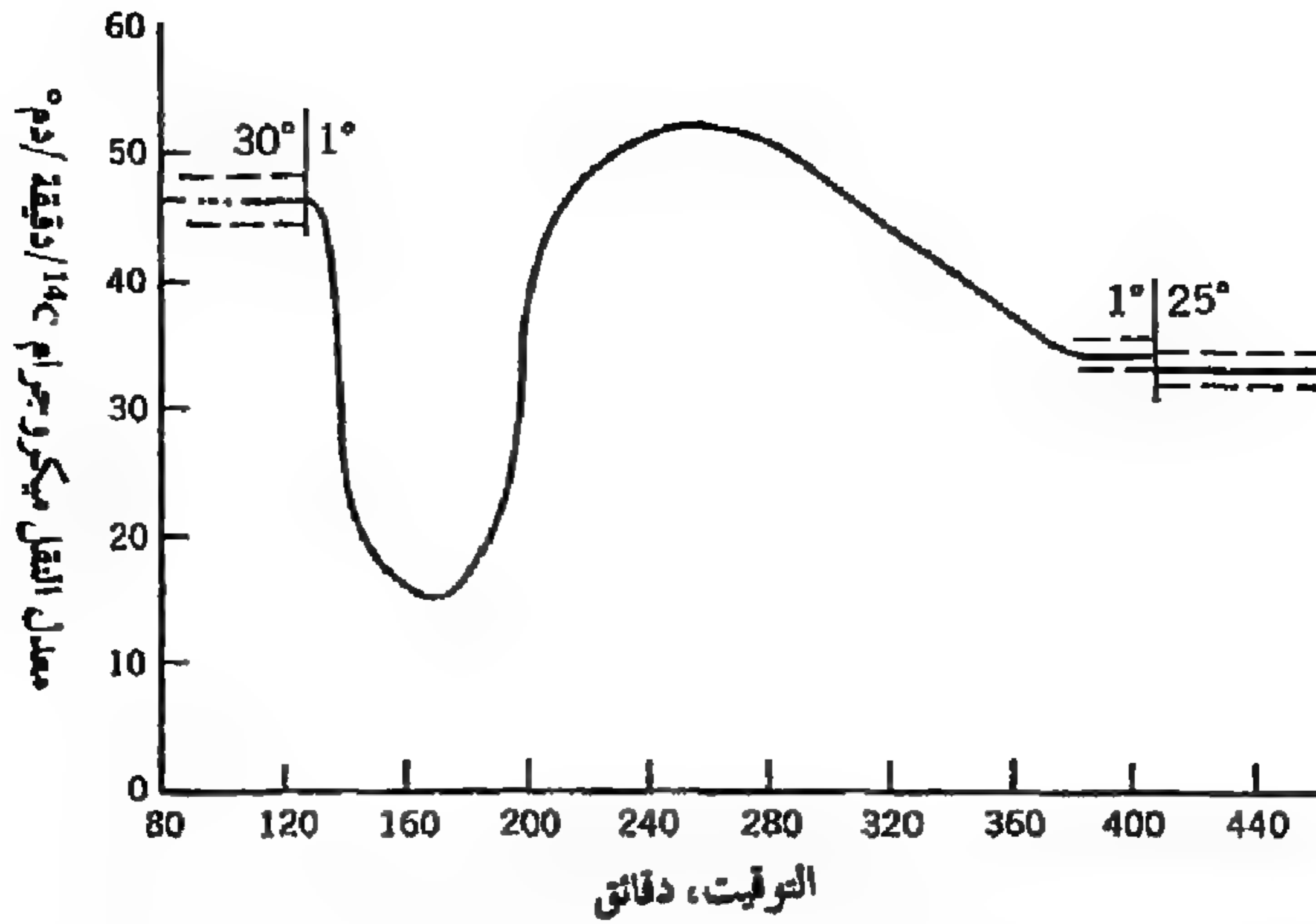
شكل 11-9 : التأثير المنفصل لدرجة حرارة الهواء والتربة على عوزيع $^{14}\text{CO}_2$ بعد نقل مدته ستة أيام. لاحظ أنه عند الإبقاء على درجة حرارة الجذر أعلى من درجة حرارة الساق يزداد النقل إلى الجذر وينقص بالنسبة للقمّة. عند الإبقاء على درجة حرارة الجذر منخفضة عن درجة حرارة الساق ينقص النقل إلى الجذر ويزداد بالنسبة للقمّة.

(After C. E. Hartt, 1965. Plant Physiol. 40:74)

حفظ الجذور في درجة حرارة أعلى من درجة حرارة المجموع الخضرى يزداد النقل للجذور وينقص النقل إلى القمة. عند قلب هذه الوضعية - درجة حرارة المجموع الخضرى أعلى من درجة حرارة الجذور - يزداد النقل إلى القمة وينقص النقل إلى الجذور (شكل 9-11). من شكل 9-11 بإمكان المرء أن يفترض أن جذور وقمم قصب السكر تكون «أحواض» تستهلك السكريات المنقولة من الورقة المعاملة. الأنشطة التنفسية لأجزاء النبات هذه تزداد بزيادة درجة الحرارة. بناءً عليه الزيادة في درجة حرارة الجذر عن درجة حرارة المجموع الخضرى ستزيد من النقل في الاتجاه السفلى. النقل في الاتجاه العلوى سيزداد بارتفاع درجة حرارة المجموع الخضرى عن درجة حرارة الجذر.

تأثير درجة الحرارة على مناطق المصدر (نصل الورقة مثلاً) والحوض (أعضاء التخزين مثلاً) تعكس بصفة رئيسية تأثير الحرارة على معدل النقل. أى أن تأثير الحرارة على تفاعلات الخلايا ذات العلاقة بإفراز السكر فى الأنابيب الغربالية عند المصدر وإلى خارج هذه الأنابيب عند الحوض يتحكم بصفة رئيسية فى معدل النقل. هذه النتيجة تم إظهارها بإبداع بأجراء تجارب على بنجر السكر (29، 78). عند تبريد مناطق الحوض لهذا النبات إلى درجة حرارة 1°C يهبط معدل نقل نواتج البناء الضوئى المتميزة بـ ^{14}C إلى معدل ثابت جديد يساوى تقريباً 35 إلى 45% من المعدل الأصيل (29). عند إيقاف التبريد يستعاد بسرعة المعدل الأصيل. حقيقة أن النقل يستمر بمعدل ثابت لكنه بطيء، بالرغم من تبريد مناطق الحوض إلى 1°C يحتمل أن يعود إلى الإفراز النشط لنواتج البناء الضوئى إلى داخل الأنابيب الغربالية عند منطقة المصدر الغير مبردة وبناء عليه الغير معرّقة.

عند استخدام حرارة منخفضة ($1-2^{\circ}\text{C}$) فى غير مناطق المصدر والحوض (عنق الورقة مثلاً) تم الحصول على نتائج مختلفة تماماً. عند تبريد ما طوله 2 سم من عنق ورقة ما إلى 1°C مع حفظ بقية النبات عند 30°C ينخفض معدل نقل نواتج البناء الضوئى - ^{14}C بسرعة. إلا أنه بعد فترة تكيف حرارية مناسبة، يستعاد



شكل 9-12: المنهج الزمني لمعدل النقل محسوباً كتجمع للكربون في الحوض الكلي (كل الأجزاء البعيدة عن المنطقة المبردة) لكل دقيقة، لكل 1 م° التوقيت صفر = بداية استعمال $^{14}\text{CO}_2$. منطقة العنق بردت إلى درجة 2-1 م° بداية من التوقيت 130 إلى 410 دقيقة.

(After C.A. Swanson and D.R. Geiger. 1967. Plant Physiol. 42:751.)

المعدل الأصلي. عند هذه المرحلة إعادة تدفئة عنق الورقة إلى 25 م° لها تأثير بسيط، إذا وجد مثل هذا التأثير أصلاً، على معدل النقل (شكل 9-12).

نظراً لأن بنجر السكر قادر على تكيف منظومة نقله اللحائية للظروف الباردة، سمى نباتاً مقاوماً للصقيع Chilling resistance plant. من الناحية الأخرى نباتات مثل الفاصوليا التي تظهر بها عرقلة واضحة للنقل في اللحاء تحت الظروف الباردة (2-1 م°) تسمى نباتات حساسة للصقيع. هناك من البراهين ما يبين أن تصقيع هذه النباتات يعرقل النقل نتيجة لغلغ طبيعى للأطباق الغربالية. وليس لعرقلة مباشرة لأي من تفاعلات الخلايا المحركة للنقل.

حالة مشابهة إلى حد ما لوحظت في نباتات القطن عند تعريضها إلى حرارة مرتفعة. في هذه النباتات لوحظ تكوين الكالوز callose في عناصر الأنابيب الغربالية وذلك عند تعرض النباتات إلى درجة حرارة أعلى من 40 م° لمدة 15 دقيقة فقط (53، 69). الكالوز المتكون نتيجة للسخونة يبطئ النقل لتكوينه اختناقات في فتحات الأطباق. يمكن بعد إعادة النبات إلى درجة حرارة أدنى استعادة مناسب النقل العادية في خلال ستة ساعات.

جدول 4-9 : نسبة الوزن الجاف للجذر/المجموع الخضري لنبات القمح موضحة زيادة مع زيادة شدة الإضاءة. هذا يوضح أن النقل إلى الجذر بالمقارنة مع المجموع الخضري يزداد بزيادة شدة الإضاءة.

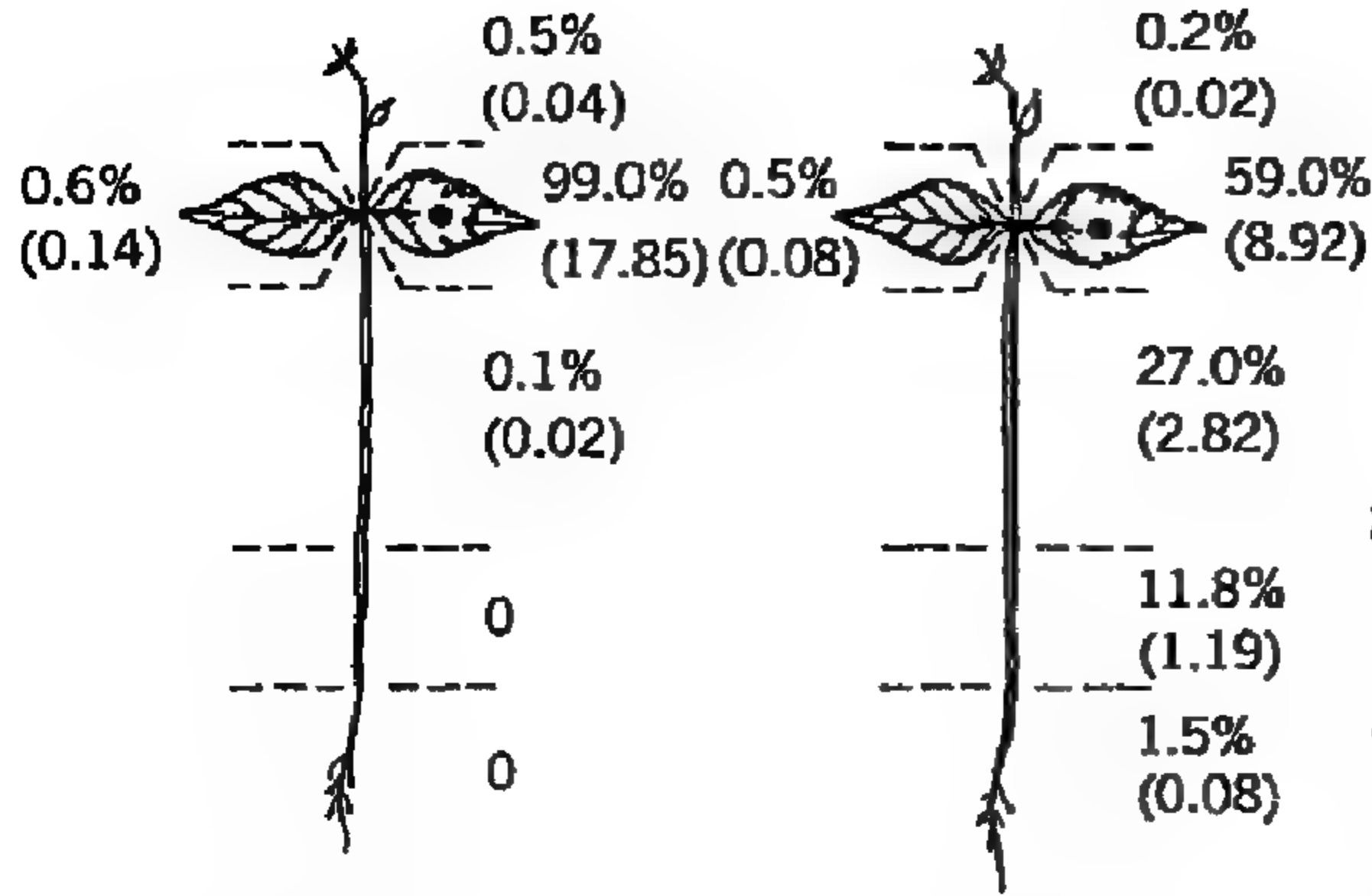
نسبة جذر/مجموع خضري	شدة إضاءة قدم/شمعة
0.14	200
0.17	500
0.27	1000
0.32	1750
0.32	2500
0.43	5000

Data of D.J. C. Friend, V.A. Helson, and J.R. Fisher, as reported by C. D. Nelson, 1963. In Environmental control of plant growth. Academic Press, New York.

الضوء Light : في فصل لاحق سيتضح أن تحويل CO_2 إلى مركبات عضوية يزداد بزيادة شدة الإضاءة. نسبة الوزن الجاف للجذر / المجموع الخضري تزداد بزيادة شدة الإضاءة مما يدل على أن النقل إلى الجذور بالمقارنة بالمجموع الخضري يزداد بازدياد شدة الإضاءة (جدول 4-9).

في نبات فول الصويا درس نيلسون وجورهام Nelson and Gorham (60) نقل النواتج المشعة لتفاعلات الخلايا في الضوء وفي الظلام وتحصلا على نتائج شيقة. أولا مكنّا نباتي فول الصويا من البناء الضوئي في جو يحتوي على $^{14}CO_2$ لمدة 15 دقيقة بعد ذلك ترك أحد النباتين في الضوء لمدة 3 ساعات إضافية. النبات الآخر وضع في الظلام ولمدة 3 ساعات أيضا. عند تحليل أجزاء النبات وجد أن نباتات الضوء نقلت في 3 ساعات حوالي 2% من مجموع إشعاعها إلى قمة الساق و 4,4% إلى الجذور. من الناحية الأخرى نباتات الظلام نقلت في 3 ساعات 0,5% فقط من مجموع إشعاعها إلى قمة الساق بينما كان نصيب الجذور 16,5%. بالإمكان الافتراض إذا أن النقل إلى الجذور في الظلام أكثر من النقل إلى الجزء الخضري.

نيلسون وجورهام Nelson and Gorham درسا أيضا نقل محلول السكر الممشع المحمل على أنصال أوراق نباتات فول الصويا. مكنّا نباتين وضع أحدهما في الظلام والآخر في الضوء من نقل سكر ^{14}C لمدة 14 ساعة. نتائج هذه التجربة مبينة في شكل 9-13.



شكل 9-13 : إنتقال نواتج الأيض المميزة بـ C^{14} تحت تأثير ظروف الضوء والظلام. النتائج مبنية كنسبة مئوية لـ C^{14} المستعاد , recovered

(After C.D. Nelson and P.R. Gorham, 1957, Can. J. botany 35:339.)

14 ساعة ظلام

14 ساعة ظلام

من الأهمية بمكان أن نلاحظ أن 1% فقط من الإشعاع نقل من الورقة خلال 14 ساعة من الإضاءة بينما نُقل 40% من الإشعاع إلى الجذور خلال الفترة المظلمة يظهر أن السكريات الموضوعة على سطح الورقة تنقل ببطء في الضوء. مرة ثانية يظهر أنه في الظلام يفضل بكل تأكيد النقل إلى الجذور.

بينت الدراسات أن معدلات النقل قد تأثر بنوعية الإضاءة المعرض لها النبات. وجد هارت Hartt (36) أن انتقال نواتج البناء الضوئي المشعة في اتصال منزوعة لقصب السكر يزداد في وجود الضوء الأحمر أو الأزرق. ملاحظات هارت هذه يؤيدها جزئياً إكتشاف أن الضوء الأحمر يسهل أيضاً امتصاص ريش plumules نبات البزلاء المنماة في الظلام لسكروز C^{14} .

معوقات الأيض Metabolic inhibitors: تبين أن معوقات الأيض تعوق انتقال الكربوهيدرايت (34، 43، 83، 87). بعض من المعوقات المستعملة يشمل 2، 4 دايتروفينول (DNP)، أرسينايت، أزايد، حامض أيوداستيك، فلورايد، وهيدروجين سينايد. من الصعب جداً أن نقدر، على أية حال، فيما إذا كان المعوق يؤثر على عناصر التوصيل أو على أيض الخلايا الممونة والمستقبلة. من الممكن أن يُنقل المعوق إلى خلايا البناء الضوئي في النسيج الوسطى للورقة، حيث يعيق نقل نواتج البناء الضوئي من خلية إلى خلية وبالتالي إلى عناصر اللحاء الموصلة. بالمثل يمكن لمعوق أيض أن ينقل إلى الخلايا المستقبلة أو «الأحواض» حيث يعيق وضع نواتج الأيض المنقولة. في كلا الحالتين تحدث

عرقلة لمعدل النقل. حقا لقد راجع إسوانسون هذا الموضوع (75) وأدعى أن نتائج استعمال المعوقات تبين أن معدلات النقل هي أكثر دلالة على أيض الأنسجة الممونة والمستقبلية من أيض الخلايا الموصلة نفسها. بينت تجارب استعمال فيها نباتات فاصوليا الصويا (43) والخروع (43) بقوة أن إعاقه DNP للنقل سببه تأثير DNP على عملية الأيض المرتبطة بانتقال نواتج البناء الضوئي إلى داخل وإلى خارج الأنابيب الغربالية. في هذه الدراسات يظهر أنه لا تأثير لـ DNP على النقل في الأنابيب الغربالية.

سيج وسوانسون (72) وضحا أيضا أن النقل اللحائي في القرع، بعد فترة تكيف قصيرة، يتقدم بطريقة طبيعية خلال منطقة من نسيج عنق ورقة تحت ظروف لا هوائية. يدل هذا وللمرة الثانية أن المعوقات الأيضية مثل السيناييد لا تعوق النقل اللحائي بتأثيرها على أيض العناصر الموصلة ولكن لكونها تنقل إلى جهة المصدر أو الحوض حيث تعوق عمليات البناء الضوئي، التحميل، والتفريغ.

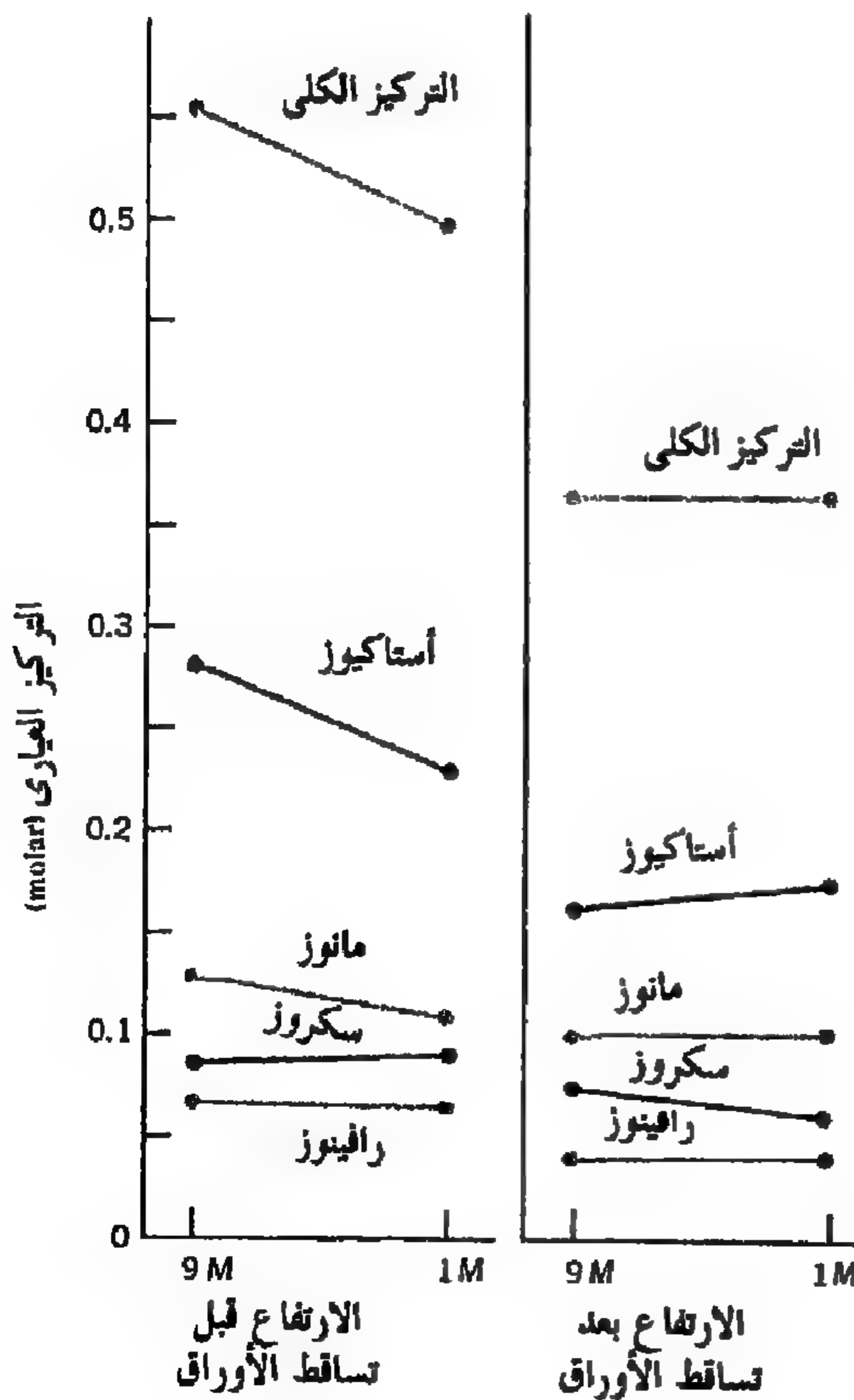
يجب أن لا ننسى، على أية حال، أن عناصر الأنابيب الغربالية حية مادامت فعالة. لذلك لا يمكن للمرء أن يلغى إمكانية الارتباط بين عمليات انتاج الطاقة والنقل في الأنبوب الغربالي. راجع كيرسانوف Kursanov (44) هذا الموضوع وأكد على دور الأيض في النقل اللحائي. بمعرفتنا لهذا ليس من الصعب إذا أن نفترض وجود تأثير جزئي على الأقل للمعوقات الأيضية على النقل من خلال تأثير مضاد ومباشر على أيض العناصر الموصلة.

تدرجات التركيز **Concentration gradients**: يُعتقد عموما أن اتجاه انسياب السكر في الأنابيب الغربالية هو بمحاذاة تدرج متناقص لمجموع تركيزات السكر. بينت أبحاث مايسون وميسكال المبكرة أن انتقال السكر في نبات القطن (50،51) يتبع «نظام انتشاري» أي أنه توجد مطابقة بين معدل النقل وتدرج السكر في القلف. وجدا أن اتجاه النقل هو دائما من منطقة عالية التركيز إلى منطقة منخفضة التركيز. هذان الباحثان وجدا أيضا أن نزع الأوراق يسبب اختفاء تدرج السكر. انظر أيضا مراجعة ميسون وفيليس (52) Mason and Phillis.

في أبحاث حديثة وجد زيميرمان (88، 89، 90، 91) Zimmermann أن تدرجات التركيز في نبات الرماد الأبيض 0,01 مول/م تقريبا وإيجابي في الاتجاه السفلي للجذع. أظهرت تجارب نزع الأوراق التي أجراها زيميرمان نتائج شيقة. كما هو الحال في أعمال ميسون وماسكيل Mason and Maskell، تنحية التموين الكربوهيدراتي سبب اختفاء تدرج السكر في منظومة الأنابيب الغربالية. على أية حال، بعض تدرجات التركيز لسكريات منفردة أصبح سلبيا (شكل 9-14).

أهمية تدرجات تركيز السكر في النقل اللحاءى ستحضى بنقاش أكثر في الأجزاء اللاحقة ذات العلاقة بمكانيكية النقل.

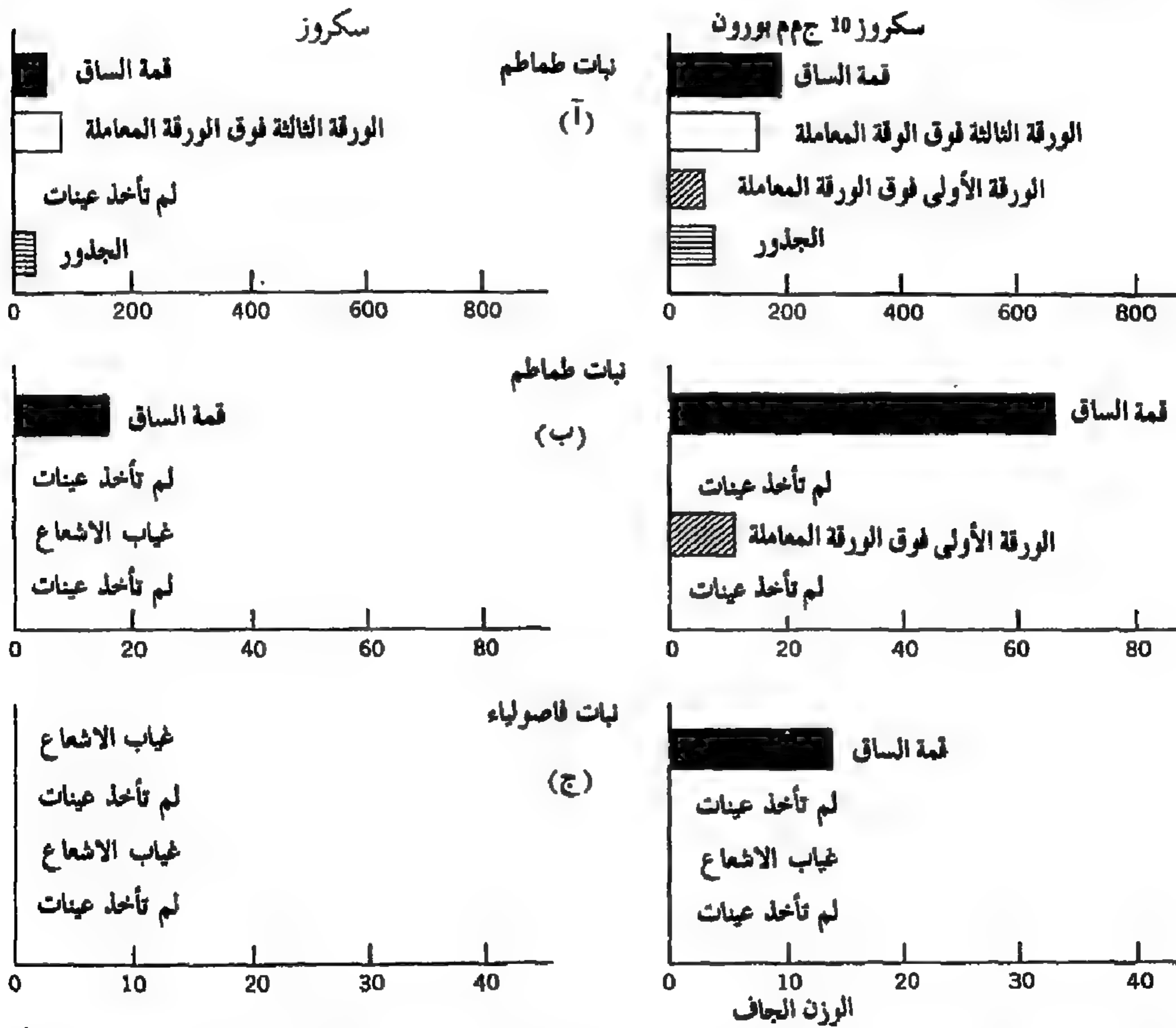
النقص المعدنى **Mineral deficiencies**: ربما أهم عمل يخص دور المعادن في النقل اللحاءى هو ما انجز باستعمال البورون. قوتش ودجر Gauch and Dugger (28) وجدا أن امتصاص ونقل السكروز بواسطة ورقة نبات فاصوليا أو طماطم مغمورة



شكل 14-9: تدرجات التركيز على طول جذع شجرة الرماد الأبيض *Fraxinus americana* قبل وبعد تساقط الأوراق. لاحظ اختفاء التدرجات كنتيجة لتساقط الأوراق. بعض التدرجات أصبحت سالبة بمقادير بسيطة.

(After M.H. Zimmermann. 1958. Plant Physiol. 33:213.)

في محلول سكروز ^{14}C يُستهل كثيراً بإضافة البورون إلى المحلول (شكل 15-9). طبقاً لهؤلاء البحااث يتكون مركب متأين بين البورون والسكروز والذي يتحرك خلال غشاءات الخلية بسهولة أكثر من السكروز المتحرر من البورون. ما يدعم هذه النتائج هو الدراسات التي أجريت على النقل في نباتي الطماطم (73) وعباد شمس مكثفية وغير مكثفية من البورون (47) ومعرضة لـ $^{14}\text{CO}_2$. في كلا الدراستين كميات أكثر من ^{14}C المثبت نقلت في النباتات المكثفية من البورون.



شكل 15-9 : شدة إشعاع C^{14} في أعضاء النبات المختلفة كنتيجة لانتقال السكروز المشع (أو نواتجه المتحللة مائياً) من ورقة سقلىة غمرت في محلول سكروز مشع أو سكروز مضاف إليه بورون. (أ) نبات طماطم زرعت في رمل خال من البورون وعرضت لـ 48 ساعة ظلام قبل وخلال المعاملة. (ب) نباتات طماطم زرعت في تربة محتوية علي محلول مغذى كامل ثم حفظت في الضوء. (ج) نباتات فاصوليا زرعت في تربة تحتوى علي محلول مغذى كامل ثم عرضت لظلمة مدتها 48 ساعة قبل وخلال المعاملة.

(After H.G. Gauch and W.M. Dugger, Jr. 1953. Plant Physiol. 28:457.)

هناك ما يبرهن على أن البورون ينقص التحول الأنزيمي للجليكوز-1-فوسفيت إلى نشأ (18). مثل هذه الفعالية للبورون توفر للنقل كميات سكر أكثر. ما يدعم مثل هذا الدور للبورون في النباتات هو ما أظهرته دراسة بالمجهر الإلكتروني أجريت على نباتات عباد شمس غير مكثفة من البورون (48). في هذه الدراسة حدثت زيادة ملحوظة في نشأ البلاستيدة الخضراء لنباتات عباد شمس بعد ثلاثة أيام فقط من تنحية البورون من المحلول الغذائي الممون لنموهم.

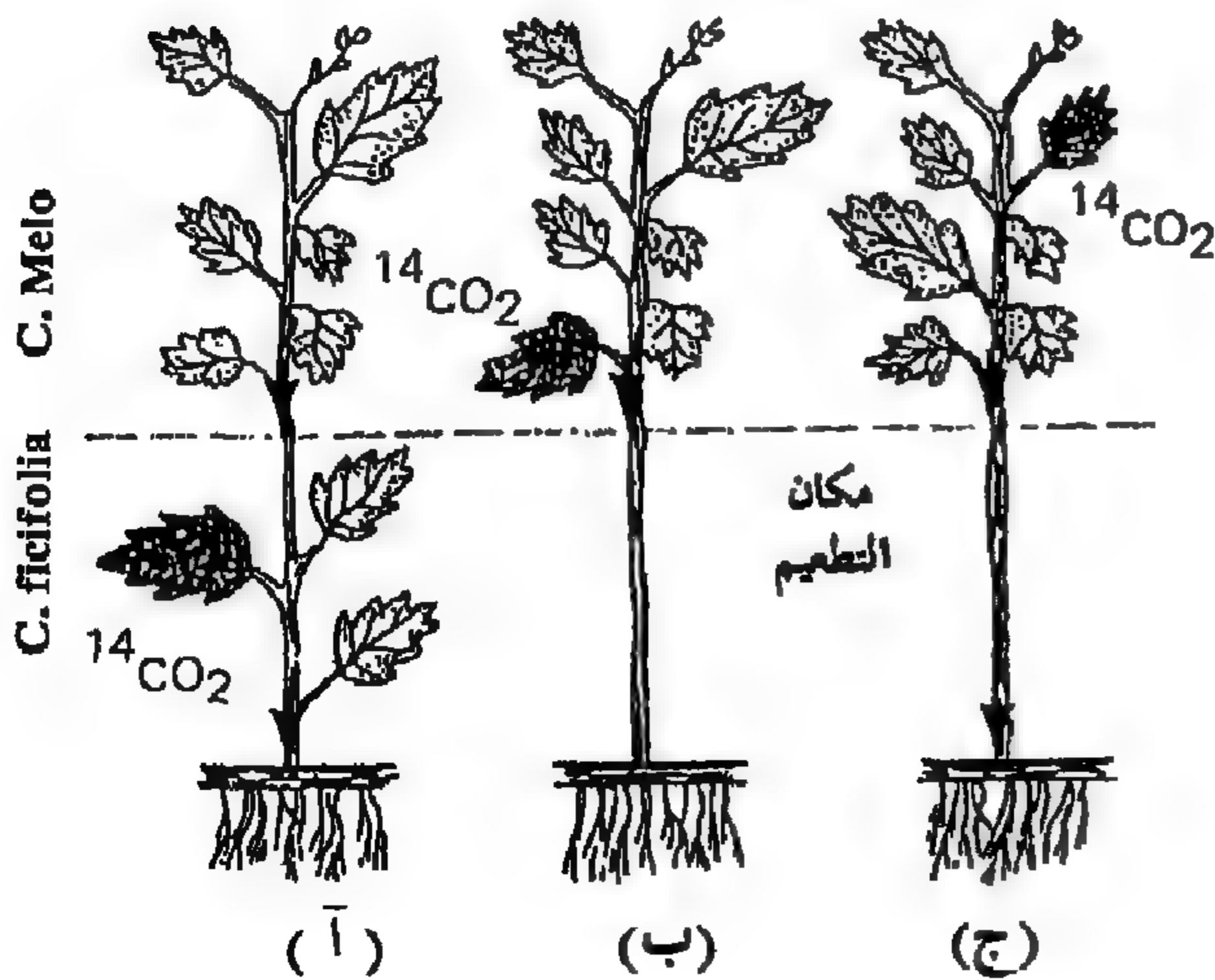
السكروز ليس بالمركب الوحيد الذي يساعد البورون نقله. مُنظّمات النمو حامض 4،2 – دايكلورفينوكسي أستيك، حامض اندول أستيك، حامض 5،4،2 ترايكلوروفينوكسي أستيك، وحامض α – نافتالين أستيك عند وضعها مع السكروز على أوراق نبات الفاصوليا تنقل بكفاءة أكثر في وجود البورون (55).

باستثناء تأثيرات البورون الملحوظة جداً، لا يعرف إلا القليل عن تأثير النقص المعدني على النقل اللحاءي. نقص الفوسفور اقترح كمؤثر مضاد لنقل حامض 4،2 دايكلوروفينوكسي أستيك (67) والفوسفور (42) من الصنعب أن نقيم فيما إذا كان نقص الفوسفور يؤثر على النقل اللحاءي بحد ذاته أو يؤثر من خلال تحويله لأيض الأنسجة الممونة والقابلة. حقاً، لقد اقترح أحد البحاث (74) أن تأثير البورون على نقل السكر ربما يكون غير مباشر أكثر منه مباشر كما اقترح جوش ودَجَر. طبقاً لإسكوك Skok (74) تأثير البورون على نقل السكر يرجع لكونه ضروري للنشاط الخلوي في المرستيمات القمية أكثر من كونه يسهل مباشرة الانتشار خلال الأغشية عن طريق تكوين مركب السكر – البوريت.

الهرمونات Hormones: الهرمونات النباتية مرتبطة ارتباطاً وثيقاً مع مراكز نمو النبات الفعالة ولذلك فلها، على الأقل، تأثير قوى غير مباشرة على النقل اللحاءي. الهرمونات النباتية تُنبه النمو الخلوي والنسيجي ولذلك فهناك حاجة ماسة إلى نواتج الأيض المنقولة كمكونات بناء وطاقة. يعتقد الكثير من البحاث أن أيض مراكز النمو هذه (أحواض) لها تأثير قوى على النقل.

تم الحصول على القليل جداً من المعلومات عن التأثيرات المباشرة للهرمونات النباتية على النقل. على أية حال دلت نتائج دي ستيجتر De Stigter (17) على تأثير هرموني مباشر على النقل اللحاءى فى نباتى *Cucurbita ficifolia* *Cucumis melo*. تطعيم *C. melo* على *C. ficifolia* ينجح فقط فى حالة احتفاظ النبات المطعم (stock) بأوراقه شكل (9-16 أ) السبب فى هذا يمكن توضيحه باستعمال $^{14}\text{CO}_2$. كما هو مبين فى شكل (9-16 ب)، مكونات البناء الضوئى فى أوراق *C. melo* لا تنقل إلى النبات المطعم. إلا أنه ما على المرء إلا أن يطعم النبات المطعم «scion» وهو *C. melo* بورقة من النبات المطعم *C. ficifolia* لمنع إعاقة النقل. إذا نقلت مكونات البناء الضوئى من الورقة المطعمة والنبات المطعم بدون عرقلة إلى الجذور ينجح التطعيم شكل (9-16 ج). تبين تجارب دي ستيجتر هذه أن بعض الهرمونات الموجودة فى الأوراق ربما تكون ضرورية لنقل لحائى ملائم.

لقد أصبح ظاهراً وباستمرار أن النقل اللحاءى تتحكم فيه، على الأقل جزئيات الهرمونات الطبيعية للنبات مثل السيتوكاينينات cytokinins، حامض إندول-3-أستيك (IAA)، وحامض الجيريلين (GA). كايناتين، ستوكاينين مُحضّر فى المختبر synthetic، يظهر أنه يؤثر فى نقل المركبات النيتروجينية الذائبة (58). إذا نزعنا ورقة *Nicotiana rustica* من النبات تحدث هجرة للمركبات النيتروجينية



شكل 9-16: التأثير المحتمل المباشر للهرمونات النباتية على النقل (أ) تطعيم *C. melo* على *C. ficifolia* مورقة. ينجح التطعيم ويحدث الانتقال بشكل طبيعى. (ب) تطعيم *C. melo* على *C. ficifolia* منزوعة الأوراق. لا ينتج التطعيم نظراً لإعاقة نقل مكونات البناء الضوئى من *C. melo* إلى *C. ficifolia* منزوعة الأوراق ولكن مع وجود ورقة واحدة لـ *C. ficifolia* مطعمة على *C. melo* ينتج التطعيم ويحدث نقل مكونات البناء الضوئى بشكل طبيعى.

الذائبة من النصل إلى عنق الورقة. لهذا السبب لا يحدث تكوين للبروتين في النصل، ويصفر بسرعة. إلا أنه إذا رش النصل بالكايناتين يبقى مخضراً أى أن هجرة مركبات النيتروجين الذائبة من النصل إلى عنق الورقة قد عُرقلت. ما هو أكثر من ذلك أنه إذا رش نصف النصل فقط بالكايناتين تحدث هجرة للنيتروجين الذائب من النصف الغير مرشوش إلى النصف المرشوش. بمعنى آخر الكايناتين يزيد من تجمع النيتروجين الذائب.

إذا أزيلت قمة نبات بازلاء أو فاصوليا ووضعت عجينة لانولين lanolin على السطح المقطوع، كمية صغيرة فقط من الفسفيت ^{32}P أو السكرورز ^{14}C المعامل بها الجزء السفلى من الساق تتجمع في السلامية المنزوعة القمة. إلا أن وجود IAA في عجينة اللانولين يسبب تأثير منبهاً ملحوظاً على تجمع المركبات المشعة في السلامية منزوعة القمة (6، 68). تحت ظروف مشابهة تأثير كل من الكايناتين أو GA بسيط. عند أخذنا في الاعتبار فقدان فعالية الكايناتين أو GA في هذا المجال، من المدهش أن نجد أن التأثير المنبهة IAA على النقل اللحاءى يُسهّل كثيراً بالإستعمال المتزامن لأى من هذين المركبين. المدى الزمنى لتجمع ^{32}P في السلميات المزوعة القمة إستجابة لإستعمالات هرمونية مبين في (شكل 9-17).

نتائج مشابهة إلى حد ما تحصل عليها هيو وجماعته Hew et al (38) باستعمال نباتات فاصوليا السويدا. أزالو المرستيم القمى لفاصوليا السويدا، وأحلو محله محلول مائى من IAA أو GA، بعد ذلك عرضو ورقة أولية لـ $^{14}\text{CO}_2$ لمدة 30 دقيقة. بالكشف عن توزيع ^{14}C في اجزاء النبات المختلفة تبين أن كل من IAA و GA زادا من المقدار الكلى لمكونات البناء الضوئى - ^{14}C المنقولة وزاد من معدل نقلهم.

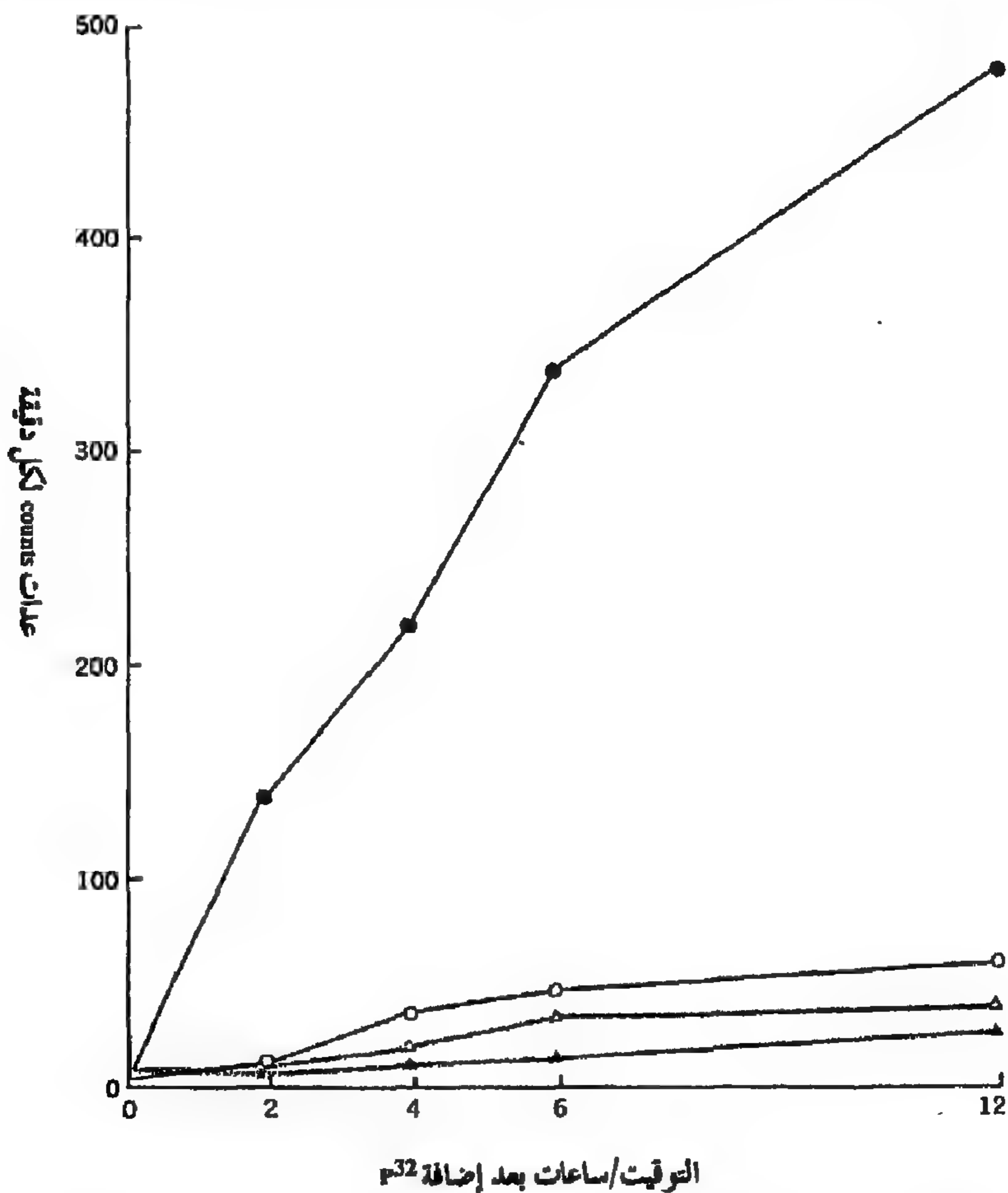
عند معاملة جذور العنب بـ بينزايل أدينين (BA) benzyladenine، سيتوكاينين، تحدث زيادة كبيرة في كمية مكونات البناء الضوئى - ^{14}C المنقولة إلى الجذور من الأوراق المعرضة لـ $^{14}\text{CO}_2$ (70). ما هو أكثر من ذلك هو أن كمية الأحماض الأمينية، الأحماض العضوية، والسكريات المميزة بـ ^{14}C المنقولة إلى الجذور

المعاملة تزداد أيضا مما يدل أن BA (أوسيتوكاينينات عموما) لها تأثير مُسهل عام على حركة عدد من المركبات المختلفة في النبات.

MECHANISMS OF PHLOEM TRANSLOCATION

ميكانيكية النقل اللحاءى

أى من النظريات التى تشرح ميكانيكية النقل فى اللحاء لم تحض، بمفردها، بقبول عام. ربما يرجع السبب فى ذلك أنه لم تقدم أى ميكانيكية بإمكانها الأخذ فى الاعتبار كل الملامح المختلفة للنقل اللحاءى. إلا أن ميكانيكيات عديدة



شكل 9-17: المنهج الزمنى لتجمع P^{32} فى سلاميات فوصولياء متزوعة القمم كاستجابة لـ IAA (●) GA (○) وكايناتين (△). المراقبة control (▲).

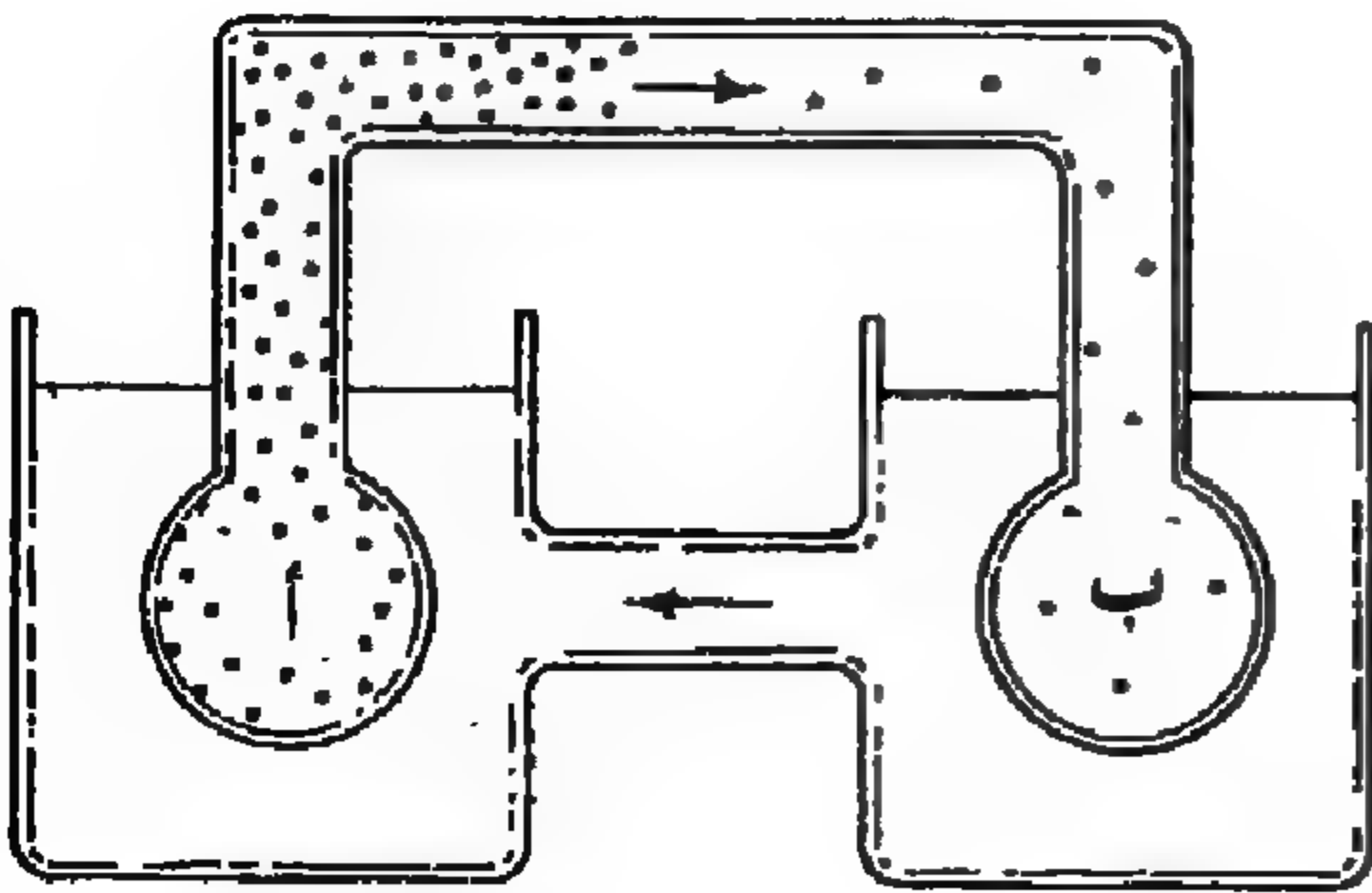
(After A.K. Seth and P.F. Wareing. 1967. J. Exptl. Bot. 18:65.)

مختلفة شُرحت ودافع عنها مؤيدوها بطرق متنوعة. سنناقش إثنان منها، افتراضية الإنسياب الكتلى أو الضغطى وافتراضية التجداول البرتوبلازمى.

افتراضية الإنسياب الكتلى أو الضغطى Mass or pressure flow hypothesis

كان أول من شرح الأسس الفسيولوجية لافتراضية الإنسياب الكتلى أو الضغطى هو مونخ فى سنة 1930 وقد بنى افتراضيته هذه على أساس وجود تدرج فى ضغط الانتفاخ المائى بين الأنسجة الممونة والأنسجة المستقبلية. يعتقد أن نواتج الأيض تنقل بدون تحكم أيسى فى الاتجاه الموجب للتدرج. بتعبير آخر هناك فى منظومة الإنسياب الضغطى إنسياب للمذيبات والماء وحيد الاتجاه خلال القنوات الغربالية مدفوعا بضغط انتفاخى مائى تدرجى. كمثال دعنا نتبين التجربة المرسومة فى (شكل 9-18).

لنفترض أن آ و ب هما مقاييس اسموزية osmometers منفذان للماء فقط. بعد ذلك لنفترض أن المقياس الأسموزى أ يحتوى على تركيز من المذيبات أعلى من ب وأن كلا من المقياسين الأسموزيين مغمورين فى الماء. المقياسان الأسموزيان والحوضان المائيان كلاهما له توصيلات مفتوحة ذات مقاومة بسيطة لإنسياب المذيبات والماء. حيث أن هذه التجربة منظومة مغلقة وجدران المقياسان الأسموزيان متميزو النفاذية سيدخل الماء إلى أ ، ب مسببا فى تكون ضغط انتفاخى مائى. على أية حال سيكون للمقياس الأسموزى أ ضغط انتفاخى مائى أعلى نظراً لإحتوائه على تركيز من المذيبات أعلى، وهكذا الضغط



شكل 9-18: منظومة فيزيائية بسيطة توضح افتراضية الضغط الانسيابى أو الكتلى. الكتاب يحتوى مزيداً من الشرح.

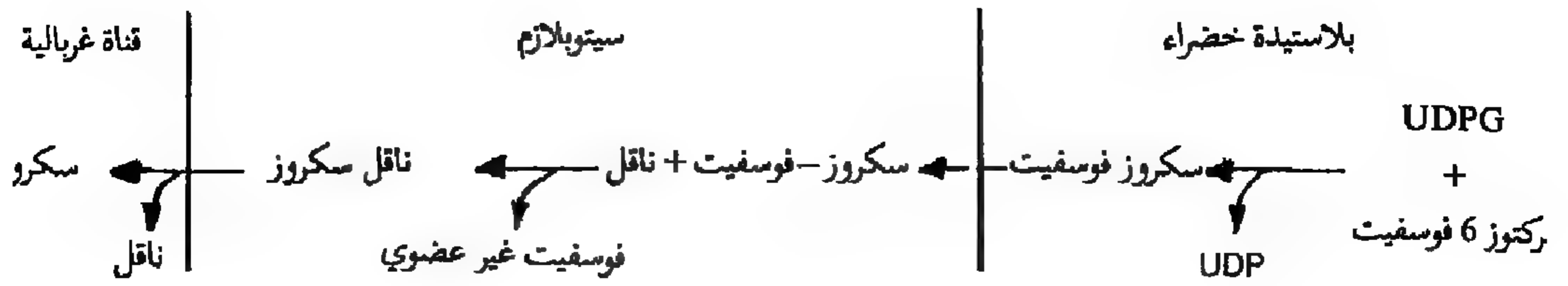
العالي سينقل خلال كل المنظومة بفضل التوصيلات المفتوحة بين المقياسين الأسموزيين. إذا كانت جدران أ ، ب مطاطة بتجانس، سيتكون عجز ضغطي إنتشاري سلبي في ب نتيجة لما ذكر اعلاه. وهكذا تخلق منظومة ذات حركة دائرية. سيُدفع الماء بما يحمله من مذيبات للإنسياب من أ إلى ب. الماء يُدفع إلى خارج ب بفضل الضغط الإنتشاري السلبي المتكون والذي تعاد حركته الدائرية عن طريق التوصيلات المفتوحة بين حوضي الماء. من ثم فإن أ هو المقياس الأسموزي الممون وأن ب هو المقياس الأسموزي المُستقبل.

إذا طبقنا المنظومة المذكورة أعلاه على النبات، أ ستمثل الخلايا الممونة للورقة و ب الخلايا المستقبلية لبعض أعضاء النبات (مثل الجذر). الروابط الموصلة بين المقياسين الأسموزيين والحوضين المائيين تمثل القنوات اللحاءية والخشبية على التوالي.

بوجود هذه الصورة بإمكاننا أن نرى كيف يمكن للسكريات أن تُنقل من الأعضاء الممونة إلى المُستقبلية من غير استهلاك طاقة النبات. إلا أنه من الصعب التوفيق بين نظرية الإنسياب الضغطي والعديد من الحقائق الراسخة ذات العلاقة بمنظومة النقل اللحاءى.

بإدى دى بدء أحد متطلبات النقل هو أن تكون العناصر الغربالية حية لتقوم بالنقل. بالإضافة، الحرارة والمعوقات الأيضية يؤثران فى النقل بنفس الطريقة تقريبا التى يؤثران بها على العمليات الفسيولوجية الأخرى (شكل 9-9). هذه الحقائق تدل على أن نقل نواتج الأيض عملية مُحكّومة وتتطلب استهلاك فى الطاقة على حساب عناصر الأنابيب الغربالية. إلا أن مؤيدو ميكانيكية الضغط الإنسيابى يشيرون إلى أن الحرارة والمعوقات الأيضية تؤثر على الأيض الأساسى لعناصر الأنابيب وليس على النقل فى حد ذاته. يشيرون أيضا إلى أن الفعالية الأيضية هى فى وضع ضعيف جداً فى عناصر الأنابيب الغربالية الناقلة بفعالية وأن عدم وجود النواة يدل على أن الطاقة الأيضية ليست بعامل مشارك فى النقل اللحاءى.

كما أشار إسوانسون Swanson (75)، أنه من المعترف به عموما أن انتقال السكريات من كلورنشيمة الورقة إلى داخل عناصر الأنابيب الغربالية ربما



شكل 19-9 : الميكانيكية الممكنة لنقل السكروز وزمن البلاستيدة الخضراء إلى الأنابيب الغربالية.

يحدث ضد تركيز تدرجى. إذاً حركة المذيات من خلية إلى خلية فى انسجة الورقة والتفريغ النهائى للمذيات فى داخل عناصر الأنابيب الغربالية يمكن اعتبارها عملية فعالة تتطلب طاقة. البحوث الحديثة اقترحت عل أنه قد يكون لفوسفات السكر ولمنظومة نقل فعال، دخل فى ذلك. ما تم الحصول عليه من أن اوراق بنجر السكر تحتوى على كميات مهمة من فوسفات السكروز (8) وأن ATP يسرع من حركة الفوسفيت من خلايا الميزوفيل إلى اللحاء (45) تقترح بكل تأكيد على أن فسفرة السكريات لربما تكون عامل مهم لانتقالهم عبر الأغشية الخلوية. إذا فالفسفرة ربما تُسهّل نقل السكروز عبر الأغشية، أو ربما تنشط جزئيات السكروز ممكنة إياها من الإتحاد مع الناقل لتكون مركبا يستطيع عبور الأغشية الخلوية بسهولة (44). الممر الذى ربما من الممكن أن يسلكه السكروز من البلاستيدة الخضراء إلى عناصر الأنابيب الغربالية مبين فى شكل (19-9). إمتصاص الخلايا المستقبلية للسكريات الآتية من القنوات اللحاءية يعتقد أيضا أنه يتم عن طريق عملية فعالة - قد تكون مشابهة إلى حد ما لنقل السكريات إلى داخل القنوات اللحاءية. وهكذا نرى أنه يوجد جدل قوى ضد كون النقل اللحاءى عملية غير اىضية تماما كما شرحها مونخ فى البداية. على الأقل الطاقة ضرورية لامتصاص عناصر الأنابيب الغربالية للسكريات ولإلتقاط الخلايا المستقبلية لهذه السكريات من عناصر الأنابيب الغربالية.

إفراضية الضغط الإنسيابى تتمشى فقط مع انسياب وحيد الإتجاه لنواتج الأيض. على أية حال من المقبول عموما أن الحركة ثنائية الإتجاه تحدث فى النباتات. الحركة ثنائية الإتجاه لا يمكن أن تحدث فى نفس القناة اللحاءية same phloem duct فى داخل الحدود الطبيعية التى شرحتها افتراضية الضغط

الإنسيابي. إلا أن كرافتس Crafts (11) أقترح أن الورقة ربما تخدم حوضين أحدهما في اتجاه القمة والآخر في اتجاه الجذور. هذا يعنى أن نواتج الأيض تنتقل من الورقة عبر قنوات لحائية منفصلة. هكذا تتكون الحركة ثنائية الاتجاه ولكن فى قنوات لحائية منفصلة. هذا ممكن تحت ظروف منظومة الإنسياب الضغطى.

أيضا دراسات النقل اللحاءى انتجت براهين قيمة مدعمة لنظرية الإنسياب الضغطى. كما ذكر سابقا تدرجات تركيزية إيجابية وجدت فى سيقان عدد من النباتات (50، 51، 87، 90، 91). اختفاء هذه التدرجات عند تساقط اوراق النبات يدعم مفهوم الإنسياب الضغطى. الملاحظة الشائعة لعصارة اللحاء المناسبة من قطع فى الساق، بسرعة فى البداية ثم بمعدل ثابت، توضح أن عناصر الأنابيب الغربالية هم، فى الحقيقة، تحت ضغط. أيضا حقيقة أن حجم المادة المناسبة يزيد بكثير عن حجم أى أنابيب غربالية مقطوعة فى نفس مكان القطع يظهر أن المادة المناسبة قد تم نقلها عبر مسافة طويلة.

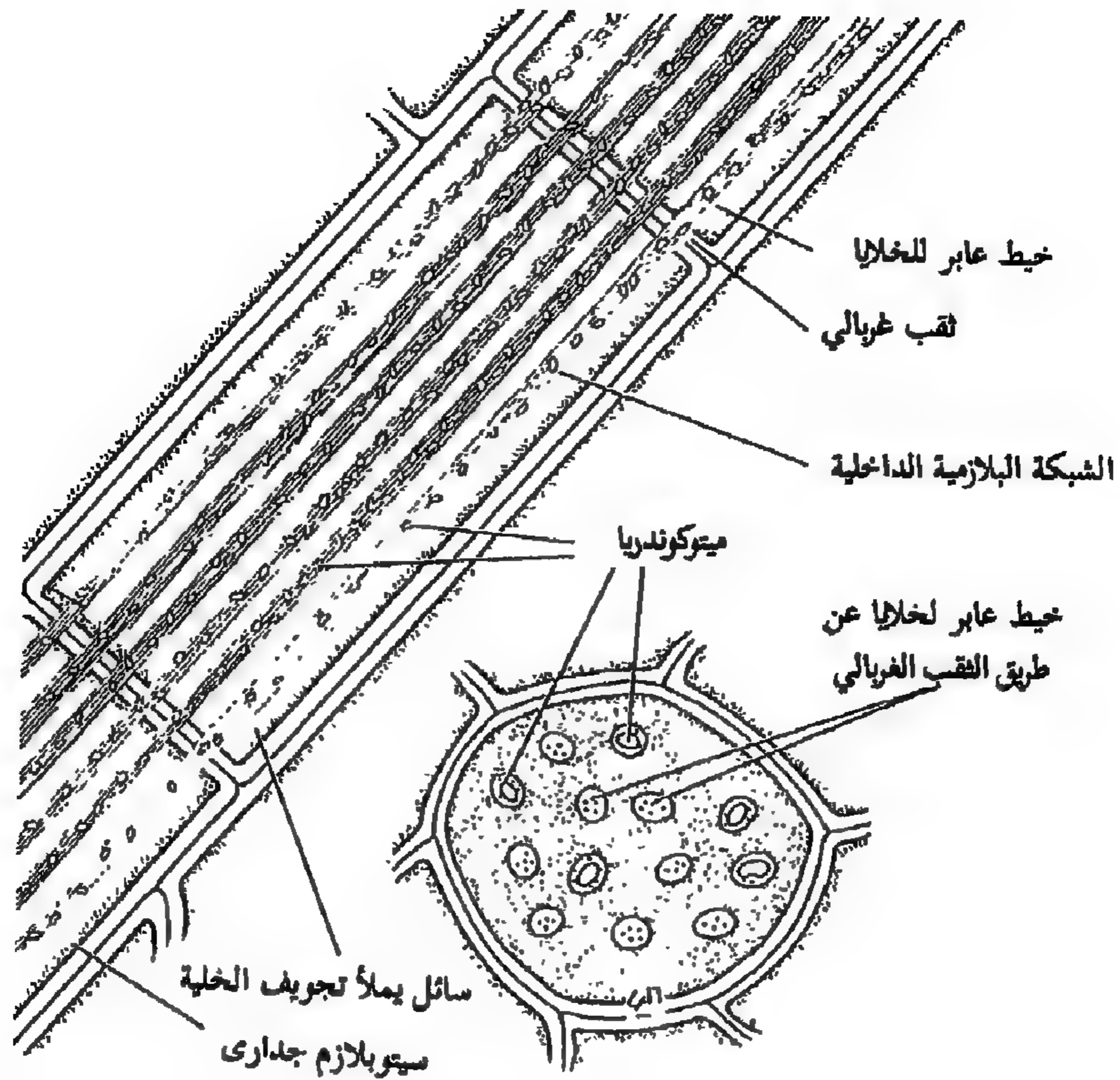
عند الأخذ فى الاعتبار البراهين المؤيدة والمعارضة لمفهوم الإنسياب الضغطى سنبقى فى شك بالنسبة لكيفية عمل هذه الافتراضية كما فهمها مونخ أصلا. الاتجاه الحديث هو حصر مفهوم الإنسياب الضغطى فى الأنابيب الغربالية فقط، متقبلين حقيقة أن الطاقة مطلوبة لإمتصاص عناصر الأنابيب الغربالية للسكريات ولإلتقاط الخلايا المستقبلية للسكريات من هذه العناصر.

افتراضية التجدول البروتوبلازمى Protoplasmic streaming hypothesis

أى شخص فحص مجهريا شعيرة جذر أو بشرة حية، لا يمكنه أن ينسى بسهولة مشهد تحرك البرتوبلازم الحى. نحن لا نفهم ميكانيكية هذه الحركة بالرغم من أننا نعرف أن العوامل المؤثرة فى العمليات الفسيولوجية تؤثر بصفة عامة فى حركة البرتوبلازم فى الخلية. أيضا من الملاحظات الشائعة فى الخلايا الحية وجود مواد حبيبية كبيرة الحجم نسبيا والتي يظهر انها تنقل مع البرتوبلازم المتحرك بفعالية. هذا يدل، على الأقل، أن البرتوبلازم قادر على تحريك مقادير كبيرة نسبيا من المواد الصلبة من احد اطراف خلية ما إلى الطرف الآخر.

كان أول من شرح الجدول البروتوبلازمي هو دي فريه De Vries في سنة 1885 كوسيلة لنقل المذبيات في النبات. تعنى هذه النظرية في الأساس أن جسيمات المذيب المحمولة في سيتوبلازم عنصر الأنبوبة الغربالية الدوار تُحمل من أحد أطراف الخلية إلى الطرف الآخر. يفترض أن هذه الجسيمات تمر عبر الأطباق الغربالية بانتشارها خلال الخيوط السيتوبلازمية الموصلة لأحد العناصر بالآخر. كان لإفتراضية الجدول البروتوبلازمي مؤيدون كثيرون منذ أنشأها دي فريه. أهم المدافعين عنها هو الفسيولوجي النباتي الأمريكي أوتس كيرتس Otis Curtis. الذي أشار إلى أن (15،16) الجدول يمكن أن يعول عليه في الحركة السريعة لكميات كبيرة من نواتج الأيض وللإنسياب ثنائي الإتجاه المترامن لهذه النواتج. على أية حال، قوبلت نظرية الجدول البروتوبلازمي في السنوات الحديثة بتأييد بسيط. أقوى أعتراض لهذا المفهوم هو أن حركة المذبيات بهذه الطريقة تتطلب سيتوبلازم فعال أيضا *metabolically active cytoplasm*. كما ذكر سابقا سيتوبلازم العنصر الأنبوبي الغربالي كامل النمو والقائم بمهامه هو غير فعال أيضا ونخال من النواة. من الناحية الأخرى لوحظ الجدول البروتوبلازمي في عناصر الأنابيب الغربالية كاملة النمو (10،79،80،81). إلى حين قيام ثين وكناني Thaine and Canny بأبحاثهما لم يلاحظ الجدول البروتوبلازمي مطلقا في العناصر الغربالية كاملة النمو وهذا الحقيقة وقفت كنقد قوى لافتراضية الجدول البروتوبلازمي. عاملين باستقلالية كلا الباحثان لاحظا في نسيج عنق ورقة حضر بعناية، أن القنوات اللحائية تتخللها خيوط سيتوبلازمية (الخيوط العابرة للخلايا *transcellular strands*) في هذه الخيوط لاحظ كل من ثين وكناني حركة الحبيبات من عنصر إلى آخر، بالإضافة أمكن رؤية الحبيبات تتحرك في إتجاه معاكس في خيوط مجاورة. هذا يكون حركة ثنائية الإتجاه في قناة لحائية واحدة فقط (شكل 9-20).

وجود خيوط فعالة من السيتوبلازم متجدولة وعابرة للخلايا. مكونة روابط موصلة بين العناصر الأنبوبية الغربالية كاملة النمو المنتظمة في صفوف يقدم جدلاً قويا للدفاع عن افتراضية الجدول البروتوبلازمي. حركة المذبيات السريعة والكفوة عبر مسافات طويلة نسبيا يمكن شرحها على أساس الخيوط



شكل 9-20 : انتقال جسيمات المذاب من أنبوب غريالي إلى الذي يليه عن طريق الخيوط العابرة للخلايا. جدال لصالح نظرية التجداول البروتوبلازمي.
(After R. Thaine. 1964. J. Exptl. Botan. 15:470)

العابرة للخلايا. بالإضافة الحركة ثنائية الاتجاه المتزامنة يمكن أن تحدث في داخل قناة غريالية واحدة. أيضا النتائج التي تبين أن عوامل مثل درجة الحرارة والعوائق الأيضية التي تؤثر في معدلات الانتقال أيضا تؤثر في التجداول السيتوبلازمي متمشية مع هذه النظرية.

نظرية أن الخيوط العابرة للخلايا فعالة في النقل اللحائي هي موضع مساءلة جادة؛ انظر المراجعة الحديثة لكارفتس وكرسيب Crafts and Crisp (13). لم يكن باستطاعة إيسو وجماعتها Esau et al (25) كشف التجداول العابر للخلايا في أنابيب غريالية قائمة بمهمتها لنبات *primrose*. في الحقيقة، أدعو أن الخيوط العابرة للخلايا التي وصفها ثين كانت «مجرد خطوط سببها إنعكاس الضوء من جدران غير مضبوطة الصورة (out of focus)». وأن الخطوط كانت «تري بوضوح في الخلايا الميتة كما هي في الخلايا الحية». أيضا كما لوحظ سابقا

تستأنف أعناق الأوراق النقل عند التدفئة، بعد تبريدها إلى درجة حرارة مائعة للتجدول (78)؛ في هذه الحالة واضح أن النقل لا يعتمد على التجدول.

بينما يوجد برهان جيد للغاية لافتراضية التجدول البروتوبلازمي، هذا أيضا صحيح بالنسبة لافتراضية الإنسياب الكتلي؛ غير أنه يوجد ضعف في كلا النظريتين. ربما نجد في المستقبل أن النقل في النباتات يمكن شرحه من خلال قبول خصائص معينة لكلا النظريتين. كما هو الحال الآن، لا تستطيع أي من النظريتين إجابة النقد الموجه إليها.

ملخص Summary

انتقال المذبيات يحدث أساسا في قنوات اللحاء التي من خلال منظومة متفرعة ومعقدة تصل كل جهات النبات. هذه القنوات تتكون من عناصر أنابيب غربالية منتظمة في صفوف جدرانها العرضية تتطور إلى مساحات متخصصة تسمى الأطباق الغربالية. على النقيض من نظيرة في الخشب في العنصر الوعائي، العنصر الأنبوبي الغربالي حي عندما يكون قائم بمهمته.

مركبات متعددة توجد في جدول النقل. السكروز أكثر هذه المواد وفرة. إلا أنه توجد أيضا مواد أخرى مثل القليل من السكريات محدودة العدد oligosaccharides، الأحماض الأمينية، الأميدات amides عناصر معدنية مختلفة. السكريات السداسية الشائعة (جليكوز، فركتوز، مانوز، جالكتوز) عموما لا توجد في جدول النقل.

بالإضافة إلى الحركة في اتجاه علوي وسفلي في النبات. تبين أن المذبيات تتحرك أيضا في نسيج اللحاء في اتجاه القطر والمماس. حسب معدل النقل لنباتات متنوعة ووجد أنه يختلف كثيراً. في الحقيقة وجد بعض البحوث أن المواد المختلفة تتحرك في جدول النقل بمعدلات مختلفة. العوامل التي تؤثر في النقل هي درجة الحرارة، الضوء، المعوقات الأيضية، التدرجات التركيزية، نقص المعادن، وهرمونات النمو.

قدمت نظريات متعددة لشرح الإمكانات الطبيعية للنقل اللحاءي كما يحدث في النبات. من هذه، إثنان فقط، نظريتا الإنسياب: الكتلي والتجدول البروتوبلازمي نالتا العديد من الأتباع.

REFERENCES

1. Beer, M. 1959. Fine structure of phloem of *Cucurbita* as revealed by the electron microscope. *Proc. Int. Botan. Congr., 9th congr., Montreal, Canada* 2:26. Toronto: University of Toronto Press.
2. Biddulph, S. F. 1956. Visual indications of S^{35} and P^{32} translocation in the phloem. *Am. J. Botany* 43:143.
3. Biddulph, O., and R. Cory. 1957. An analysis of translocation in the phloem of the bean plant using THO, P^{32} , and C^{14} . *Plant Physiol.* 32:608.
4. Biddulph, O., and R. Cory. 1965. Translocation of C^{14} metabolites in the phloem of the bean plant. *Plant Physiol.* 40:119.
5. Bieleski, R. L. 1966. Sites of accumulation in excised phloem and vascular tissues. *Plant Physiol.* 41:455.
6. Booth, A., J. Moorby, C. R. Davies, H. Jones, and P. F. Wareing. 1962. Effect of indolyl-3-acetic acid on the movements of nutrients within the plant. *Nature* 194:204.
7. Bouch, G. B., and J. Cronshaw. 1965. The fine structure of differentiating sieve tube elements. *J. Cell. Biol.* 25:79.
8. Buchanan, J. 1953. The path of carbon in photosynthesis. XIX. The identification of sucrose phosphate in sugar beet leaves. *Arch. Biochem. Biophys.* 44:140.
9. Burley, J. 1961. Carbohydrate translocation in raspberry and soybean. *Plant Physiol.* 36:820.
10. Canny, M. J. 1962. The mechanism of translocation. *Ann. Botan.* 26:603.
11. Crafts, A. S. 1951. Movement of assimilates, viruses, growth regulators, and chemical indicators in plants. *Botan. Rev.* 17:203.
12. Crafts, A. S. 1961. *Translocation in plants*. New York: Holt, Rinehart & Winston.
13. Crafts, A. S., and C. E. Crisp. 1971. *Phloem transport in plants*. San Francisco: W. H. Freeman.
14. Currier, H. B., and C. Y. Shih. 1968. Sieve tubes and callose in *Elodea* leaves. *Am. J. Botany* 55:145.
15. Curtis, O. F. 1935. *The translocation of solutes in plants*. New York: McGraw-Hill.
16. Curtis, O. F., and D. G. Clark. 1950. *An introduction to plant physiology*. New York: McGraw-Hill.
17. DeStigter, H. C. M. 1961. Translocation of C^{14} photosynthates in the graft muskmelon *Cucurbita ficifolia*. *Acta Botan. Neerlandica* 10:466.
18. Dugger, W. M., T. E. Humphreys, and B. Calhoun. 1957. The influence of boron on starch phosphorylase and its significance in translocation of sugar in plants. *Plant Physiol.* 32:364.
19. Duloy, M., F. V. Mercer, and N. Rathgeber. 1961. Studies in translocation. II. Submicroscopic anatomy of the phloem. *Aust. J. Biol. Sci.* 14:506.
20. Esau, K. 1939. Development and structure of the phloem tissue. *Botan. Rev.* 5:373.
21. Esau, K. 1947. A study of some sieve-tube inclusions. *Am. J. Botany* 34:224.
22. Esau, K. 1950. Development and structure of the phloem tissue. II. *Botan. Rev.* 16:67.
23. Esau, K. 1960. *Anatomy of seed plants*. New York: Wiley.
24. Esau, K. 1965. Parenchyma cells in the conducting system (the "pumps" and "sinks"). *Plant Physiol.* 40:xxvii.

5. Esau, K., E. M. Engleman, and T. Bisalputra. 1963. What are transcellular strands? *Planta* 59:617.
5. Evert, R. F., and L. Murmanis. 1965. Ultrastructure of the secondary phloem of *Tilia americana*. *Am. J. Botany* 52:95.
7. Gage, R., and S. Aronoff. 1960. Radioautography of tritiated photosynthate arising from HTO. *Plant Physiol.* 35:65.
3. Gauch, H. G., and W. M. Dugger, Jr. 1953. The role of boron in the translocation of sucrose. *Plant Physiol.* 28:457.
9. Geiger, D. R. 1966. Effect of sink region cooling on translocation of photosynthate. *Plant Physiol.* 41:1667.
9. Giaquinta, R. T., and D. R. Geiger. 1973. Mechanism of inhibition of translocation by localized chilling. *Plant Physiol.* 51:372.
1. Goren, R., and A. W. Galston. 1966. Control by phytochrome of C^{14} -sucrose incorporation into buds of etiolated pea seedlings. *Plant Physiol.* 41:1055.
2. Goren, R., and A. W. Galston. 1967. Phytochrome controlled C^{14} -sucrose uptake into etiolated pea buds; effects of gibberellic acid and other substances. *Plant Physiol.* 42:1087.
3. Hansen, P. 1967. C^{14} -studies on apple trees. I. The effect of the fruit on the translocation and distribution of photosynthates. *Physiol. Plant.* 20:382.
4. Harel, S., and L. Reinhold. 1966. The effect of 2,4-dinitrophenol on translocation in the phloem. *Physiol. Plant.* 19:634.
5. Hartt, C. E. 1965. The effect of temperature upon translocation of C^{14} in sugarcane. *Plant Physiol.* 40:74.
6. Hartt, C. E. 1966. Translocation in colored light. *Plant Physiol.* 41:369.
7. Hartt, C. E., H. P. Kortschak, A. J. Forbes, and G. O. Burr. 1963. Translocation of C^{14} in sugarcane. *Plant Physiol.* 38:305.
8. Hew, C. S., C. D. Nelson, and G. Krotkov. 1967. Hormonal control of translocation of photosynthetically-assimilated C^{14} in young soybean plants. *Am. J. Botany* 54:252.
9. Hewitt, S. P., and O. F. Curtis. 1948. The effect of temperature on loss of dry matter and carbohydrate from leaves by respiration and translocation. *Am. J. Botany* 35:746.
0. Holman, R., and W. Robbins. 1938. *Textbook of general botany for colleges and universities*. New York: John Wiley & Sons.
1. Joy, K. W. 1964. Translocation in sugar beet. I. Assimilation of $C^{14}O_2$ and distribution of materials from leaves. *J. Exptl. Botan.* 15:485.
2. Koontz, H., and O. Biddulph. 1957. Factors affecting absorption and translocation of foliar applied phosphorus. *Plant Physiol.* 32:463.
3. Kriedemann, P., and H. Beevers. 1967. Sugar uptake and translocation in the castor bean seedling. I. Characteristics of transfer in intact and excised seedlings. *Plant Physiol.* 42:161.
4. Kursanov, A. L. 1963. Metabolism and the transport of organic substances in the phloem. In R. D. Preston, ed., *Advances in botanical research*. New York: Academic Press.
5. Kursanov, A. L., and M. I. Brovchenko. 1959. *Fiziol. Rastenii*. 8:270.
6. Kursanov, A. L., M. V. Turkina, and I. M. Dubinina. 1953. Die Anwendung der Isotopenmethode bei der Erforschung des Zuckertransportes in der Pflanze. *C. R. Acad. Sci. U.R.S.S.* 68:1113.
7. Lee, K., C. M. Whittle, and H. J. Dyer. 1966. Boron deficiency and translocation profiles in sunflower. *Physiol. Plant.* 19:919.
8. Lee, S. G., and S. Aronoff. 1966. Investigations on the role of boron in plants.

- III. Anatomical observations. *Plant Physiol.* 41:1570.
49. Lopushinsky, W. 1964. Effect of water movement on ion movement into the xylem of tomato roots. *Plant Physiol.* 39:494.
 50. Mason, T. G., and E. J. Maskell. 1928. Studies on the transport of carbohydrates in the cotton plant. I. A study of diurnal variation in the carbohydrates of leaf, bark, and wood, and the effects of ringing. *Ann. Botan.* 42:189.
 51. Mason, T. G., and E. J. Maskell. 1928. Studies on the transport of carbohydrates in the cotton plant. II. The factors determining the rate and the direction of movement of sugars. *Ann. Botan.* 42:571.
 52. Mason, T. G., and E. Phillis. 1937. The migration of solutes. *Botan. Rev.* 3:47.
 53. McNairn, R. B. 1972. Phloem translocation and heat-induced callose formation in field-grown *Gossypium hirsutum* L. *Plant Physiol.* 50:366.
 54. McNairn, R. B., and H. B. Currier. 1968. Translocation blockage by sieve plate callose. *Planta* 82:369.
 55. Mitchell, J. W., W. M. Dugger, Jr., and H. G. Gauch. 1953. Increased translocation of plant growth modifying substances due to application of boron. *Science* 118:354.
 56. Mittler, T. E. 1953. Amino acids in phloem sap and their excretion by aphids. *Nature* 172:207.
 57. Mittler, T. E. 1958. Studies of the feeding and nutrition of *Tuberolachnus salignus* (Gmelin) (Homoptera, Aphidac.) II. The nitrogen and sugar composition of ingested phloem sap and excreted honeydew. *Plant Physiol.* 35:74.
 58. Mothes, K., and L. Engelbrecht. 1961. Kinetin and its role in nitrogen metabolism. In *Proc. Int. Botan. Congr., 9th cong., Montreal, Canada* 2:996. Toronto: University of Toronto Press.
 59. Nelson, C. D. 1963. Effect of climate on the distribution and translocation of assimilates. In *Environmental control of plant growth*. New York: Academic Press.
 60. Nelson, C. D., and P. R. Gorham. 1957. Uptake and translocation of C^{14} labeled sugars applied to primary leaves of soybean seedlings. *Can. J. Botany* 35:339.
 61. Nelson, C., and P. Gorham. 1959. Translocation of C^{14} -labeled amino acids and amides in the stems of young soybean plants. *Can. J. Botany* 37:431.
 62. Peel, A. J. 1964. Tangential movement of C^{14} -labeled assimilates in stems of willow. *J. Exptl. Botan.* 15:104.
 63. Peel, A. J. 1966. The sugars concerned in the tangential movement of C^{14} -labeled assimilates in willow. *J. Exptl. Botan.* 17:156.
 64. Peel, A. J. 1967. Demonstration of solute movement from the extracambial tissues into the xylem stream in willow. *J. Exptl. Botan.* 18:600.
 65. Pristupa, N. A., and A. L. Kursanov. 1957. Descending flow of assimilates and its relation to the absorbing activity of roots. *Plant Physiol. (USSR) (Fiziol. Rast.)* 4:395.
 66. Roeckl, B. 1949. Nachweis eines Konzentrationshubes zwischen Palisadenzellen und Siebröhren. *Planta* 36:530.
 67. Rohrbaugh, L. M., and E. L. Rice. 1956. Relation of phosphorus nutrition to the translocation of 2,4-dichlorophenoxyacetic acid in tomato plants. *Plant Physiol.* 31:196.
 68. Seth, A. K., and P. F. Wareing. 1967. Hormone-directed transport of metabolites and its possible role in plant senescence. *J. Exptl. Botan.* 18:65.
 69. Shih, C. Y., and H. B. Currier. 1969. Fine structure of phloem cells in relation to translocation in the cotton seedling. *Amer. J. Bot.* 56:464.

0. Shindy, W. W., W. M. Kliever, and R. J. Weaver. 1973. Benzyladenine-induced movement of ^{14}C -labeled photosynthate into roots of *Vitis vinifera*. *Plant Physiol.* 51:345.
1. Shiroya, M., C. D. Nelson, and G. Krotkov. 1961. Translocation of C^{14} in tobacco at different stages of development following assimilation of C^{14}O_2 by a single leaf. *Can. J. Botany* 39:855.
12. Sij, J. W., and C. A. Swanson. 1973. Effect of petiole anoxia on phloem transport in squash. *Plant Physiol.* 51:368.
13. Sisler, R. M., W. M. Dugger, Jr., and H. G. Gauch. 1956. The role of boron in the translocation of organic compounds in plants. *Plant Physiol.* 31:11.
14. Skok, J. 1957. Relationship of boron nutrition to radiosensitivity of sunflower plants. *Plant Physiol.* 32:648.
15. Swanson, C. A. 1959. Translocation of organic solutes. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
16. Swanson, C. A., and R. H. Böhning. 1951. The effect of petiole temperature on the translocation of carbohydrates from bean leaves. *Plant Physiol.* 26:557.
17. Swanson, C. A., and E. D. H. El-Shishiny. 1958. Translocation of sugars in grapes. *Plant Physiol.* 33:33.
18. Swanson, C. A., and D. R. Geiger. 1967. Time course of low temperature inhibition of sucrose translocation in sugar beets. *Plant Physiol.* 42:751.
19. Thaine, R. 1961. Transcellular strands and particle movement in mature sieve tubes. *Nature* 192:772.
20. Thaine, R. 1962. A translocation hypothesis based on the structure of plant cytoplasm. *J. Exptl. Botan.* 13:152.
21. Thaine, R. 1964. The protoplasmic-streaming theory of phloem transport. *J. Exptl. Botan.* 15:470.
22. Thaine, R., M. C. Probine, and P. Y. Dyer. 1967. The existence of transcellular strands in mature sieve elements. *J. Exptl. Botan.* 18:110.
23. Ullrich, W. 1961. Zur Sauerstoffabhängigkeit des Transportes in den Siebröhren. *Planta* 57:402.
24. Vernon, L. P., and S. Aronoff. 1952. Metabolism of soybean leaves. IV. Translocation from soybean leaves. *Arch. Biochem. Biophys.* 36:383.
25. Weatherley, P. E., A. J. Peel, and G. P. Hill. 1959. The physiology of the sieve tube. Preliminary experiments using aphid mouth parts. *J. Exptl. Botan.* 10:1.
26. Webb, J. A., and P. R. Gorham. 1964. Translocation of photosynthetically assimilated C^{14} in straight-necked squash. *Plant Physiol.* 39:663.
27. Willenbrink, J. 1957. Über die Hemmung des Stofftransports in den Siebröhren durch lokale Inaktivierung verschiedener Atmungenzyme. *Planta* 48:269.
28. Zimmermann, M. H. 1957. Translocation of organic substances in trees. I. The nature of the sugars in the sieve tube exudate of trees. *Plant Physiol.* 32:288.
29. Zimmerman, M. H. 1957. Translocation of organic substances in trees. II. On the translocation mechanism in the phloem of white ash. *Plant Physiol.* 32:399.
30. Zimmermann, M. H. 1958. Translocation of organic substances in the phloem of trees. In K. V. Thimann, ed., *The physiology of forest trees*. New York: Ronald Press.
31. Zimmerman, M. H. 1958. Translocation of organic substances in trees. III. The removal of sugars from the sieve tubes in the white ash (*Fraxinus americana* L.). *Plant Physiol.* 33:213.
32. Zimmerman, M. H. 1960. Transport in the phloem. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 11:167.



صورة مأخوذة بالمجهر الالكترونى تبين خلية اسفنجية لنبات بنجر السكر. لاحظ حبيبات النشأ الكبيرة فى الكثير من البلاستيدات الخضراء (مأخوذة عن م. عارف حياة M. Arif Hayat

الفصل العاشر

صبغات وتركيب جهاز البناء الضوئي

The pigments and structure of the photosynthetic apparatus

مقدمة Introduction

مما لا شك فيه أن من اكبر المعضلات المعقدة والشيقة في نفس الوقت التي تواجه الانسان في عصرنا الحالى هي ما لم يكشف عنه من خبايا عملية البناء الضوئي . لقد تعلمت الآلية الحية كيف تقبض على فوتون الضوء لتستغل طاقته من اجل رفع مستوى طاقة الكترون واحد من زوج من الالكترونات الى مستوى طاقى اعلى . اما المدة التي تستغرقها هذه الحالة المهيجة excited state فهي على وجه العموم ضئيلة للغاية أذ يرجع الألكترون إلى حالة الاستقرار ground state خلال مدة من 10^{-6} - 10^{-3} من الثواني واثناء رحلة العودة تتحرر الطاقة الزائدة بأشكال مختلفة . لقد تعلمت الحياة تاخير عودة الالكترون الى الحالة الاصلية من خلال آليتها البيولوجية مستفيدة في ذلك من الطاقة الزائدة من اجل تشغيل العمليات الحيوية . تتميز النباتات وحدها في خاصية الأستفادة من فوتونات الضوء وتحويل طاقة الضوء إلى طاقة كيميائية، وتسمى هذه العملية بالبناء الضوئي .

نبذة تاريخية History

عندما يأخذ المرء بعين الاعتبار اهمية البناء الضوئي للحياة، يذهل لضآلة الاهتمام الذى اولى لهذه العملية قبل حلول القرن الثامن عشر . ومثار الغرابة ان الزراعة عرفها الانسان منذ أكثر من عشرة آلاف سنة . كما وانه كتبت العديد من المقالات العلمية حول الانتاج الزراعى قبل الميلاد (54) لقد تعلم الاغريق القدامى ان النبات يحصل على غذائه مباشرة من الارض من تحول مخلفات نباتية وحيوانية

الى صورة غذائية يسهل على جذور النبات امتصاصها ولقد استدلوا على هذه الظاهرة من تزايد انتاج المحاصيل ، عند اضافة كميات من مخلفات نباتية وحيوانية الى التربة إلا أن هذه كانت نظرية عامة لم تتم البرهنة على صحتها قبل حلول القرن الثامن عشر.

لقد تم فى بداية القرن السابع عشر اجراء تجربة بسيطة للغاية ولكنها هامة مع ذلك ونعنى تلك التجربة التى اجراها فان هلموت Van Helmont . لقد زرع بادرة صفصاف willow زنتها 1 كغم فى اصيص كبير ، كذلك قام بوزن التربة الموجودة فى الاصيص وتعقب نموها لمدة خمس سنوات . ولم يضيف للنبات غير ماء المطر . وفى نهاية السنوات الخمس بلغ وزن نبات الصفصاف 75 كغم بينما لم تفقد التربة غير بضعة غرامات من وزنها الجاف . ومن هذه التجربة استنتج فان هلموت ان الماء وحده وليست التربة هى التى سببت نمو النبات . ولكننا ندرك اليوم ان بضعة الغرامات القليلة هذه التى فقدت من التربة هى مواد عالية الاهمية وخطيرة فى عملية نمو النبات . بل نزيد على ذلك ونقول انها ذات اهمية قصوى لنموه . كما اننا نعرف اليوم ايضاً ان الماء لم يكن مسؤولاً مباشرة عن زيادة وزن شجرة الصفصاف . ومن المؤسف حقاً ان فان هلمونت وزملاءه لم يمعنوا الفكر كثيراً فيما وراء مشاهداتهم من هذه التجربة . ونؤكد انهم لو امعنوا التفكير قليلاً لثم اكتشاف عملية البناء الضوئى مبكراً إلى حد بعيد .

فقط فى عام 1699 توصل العالم وود ويرد Woodward الى ان احتياج النباتات لغرض النمو هى اكثر من الماء . فبعد ان عكف على زراعة أغصان صغيرة من النعناع sprigs of mint فى عينات مائية مختلفة بينها ماء امطار وماء نهر وماء صرف حديقة هيدبارك Hyde Park الخ توصل الى الاستنتاج التالى :

لا تتكون الخضروات من الماء ولكن من مادة ارضية غريبة اخرى . لقد أظهرت هذه التجربة ان مياه الامطار وكذلك مياه البرك والأنهار تحتوى على كمية معقولة من هذه المادة ، إن الجزء الأكبر من كتلة السائل الذى تصعد إلى أعلى فى النبات لا تستقر فيه ولكنها تخرج من ثغوره وتختفى فى الجو ، كما وان كمية كبيرة من هذه المادة الارضية تختلط بالماء وتمر معه إلى أعلى داخل النبات ، يزداد نمو النبات

بقدر يتناسب مع كميات احتواء الماء من هذه المادّة، من كل ماسبق ذكره يمكننا القول أن الأرض وليس الماء هي مادّة تكوين النباتات الخضراء*.

وبسبب أن كيمياء ثاني اوكسيد الكربون كانت مجهولة في ذلك الوقت، فقد ترتب على ذلك جهل دوره في نمو النباتات. ولكن مع ذلك فمن المدهش حقاً ذلك الأهتمام الضئيل الذى اولى لدور الضوء في نمو النبات. والذي نبه لدوره العالم هيل Hales. وكان ذلك في سنة 1727 عندما كرر الاشارة الى الضوء ودوره في نمو النبات، ويعتبر هذا العالم مؤسس علم الفسيولوجى father of plant physiology. وكان بذلك قد امسك باول خيط عن دور الضوء في النبات.

من المحتمل جداً ان النباتات تستطيع ان تأخذ من خلال اوراقها بعض ما تحتاجه لحياتها من الهواء وربما كان الضوء ايضاً الذى يتخلل الاسطح الحرة من النباتات وازهارها ربما يكون له اسهامه الكبير في توفير الاساسيات اللازمة لنمو النباتات الخضراء.

لم تهتم الدراسات التى اجراها العالم برستلى Priestley في عام 1772 أثناء دراسته لعملية البناء الضوئى بغير تبادل الغازات في هذه العملية. اذ كتب برستلى يقول ان الهواء «المسمم contaminated» بواسطة احراق شمعة فيه لم يستطع المحافظة على حياة فأر صغير الا ان برستلى قد لاحظ انه اذا ما وضعت اغصان صغيرة من نبات النعناع في هذا الهواء فانها تواصل نموها فيه ومن ثم تنقيته بعد مضي مدة وجيزة بما يتيح للفأر ان يعيش في هذا الهواء من جديد. كما وانه ايضاً قد لاحظ ان الاغصان الصغيرة لنبات النعناع تزدهر فيما سماه بالهواء «المسمم» هذا.

. وعلى الرغم من ان برستلى قد لاحظ الفرق بن التبادل الغازى الذى يلزم لحياة النبات وذلك التبادل الغازى اللازم لحياة الحيوان عندما استخلص الاستنتاج التالى:

* السطور المقتبسة هذه والمقتبس التالى هي من كتاب مقدمة تاريخية موسوعة فيسلوجيا النبات.

النباتات بدلاً من ان تؤثر في الهواء بنفس التأثير الذى تؤديه الحيوانات بتنفسها فيه فأن النباتات تؤثر تأثيراً عكسياً فى هذا الهواء وتحاول ان تحافظ على الهواء الجوى عليلاً ومكتملاً بعد ان تسمم واستهلك جزء منه بفعل حياة الحيوان اما اثناء الحياة عن طريق التنفس او عند موت هذه الحيوانات وتعفنها putrefy فى هذا الهواء.

الا ان العالم لم يميز بين الدور الذى يلعبه كل من ثانى اوكسيد الكربون أو الضوء فى عملية البناء الضوئى.

لقد جادل العالم انجن هوز Ingenhousz العالم برستلى، عندما كتب يقول ان النباتات قد نقت الهواء فقط بوجود الضوء. وكتب ايضاً يقول ان الاجزاء الخضراء او المجموعة الخضرية للنباتات هى التى احدثت او انتجت القسم المنقى للهواء (الأكسجين)، بينما ادت العناصر غير الخضراء من النباتات بانسجتها مفعول تلويث الهواء. وبهذه الطريقة يكون انجن هوز قد تعرف على حقيقة مشاركة كل من الكلوروفيل والضوء فى عملية البناء الضوئى.

وعلى الرغم من أن برستلى قد حوّم حول فكرة امتصاص ثانى اوكسيد الكربون وارتفاع النبات منه عندما كتب ملاحظاً ان النباتات قد ازدهرت بطريقة محيرة «فى الهواء الفاسد» الذى مات فيه الفأر وتحلل جزئياً الا انه لم يستطع ان يتوصل الى حقيقة احتواء الهواء الفاسد على ثانى اوكسيد الكربون الذى كان مسؤولاً عن هذا التأثير.

لقد ترك الامر الى العالم سنيبير Senebier فى أعوام 1782 وحتى 1788 للبرهنة على اهمية الهواء الغنى بثانى اوكسيد الكربون. عندما تعرف أيضاً على ان انتاج الاوكسجين بواسطة النباتات مرتبط ارتباطاً وثيقاً بوجود ثانى اوكسيد الكربون. وبالفعل انتظر انجن هوز الى أن نشر لفوازيه Lavoisier فى عام 1796 دراسته حول تركيب ثانى اوكسيد الكربون لكى يقترح علينا ان هذا المركب يعتبر مصدراً هاماً للكربون اللازم للنباتات.

وفى عام 1804 نشر العالم دى سوزور De Saussure مؤلفه المعنون بابحاث

كيميائية على النباتات الخضراء (73) ويعتبر هذا البحث بدء تأريخ التعرف على الكثير من الوظائف الفسيولوجية للنباتات. لقد اتفق العالم مع انجن هوز على ان هناك نوعين من التبادل الغازي يحدثان في النباتات احدهما بوجود الضوء والثاني في الظلام وان الانسجة الخضراء هي المسؤولة وحدها عن عملية امتصاص ثاني اوكسيد الكربون واخراج الاوكسجين وذلك بوجود الضوء. كما انه قد تعرف بدرجة محدودة على مشاركة الماء في عملية البناء الضوئي.

كان ترسخ واكتشاف قانون المحافظة على الطاقة (الطاقة لا تفنى ولا تستحدث بل تتحول من صورة لآخرى) الذى اكتشفه روبرت ماير Robert Mayer فى عام 1842 كان خطوة عملاقة على طريق فهم معضلة انتقال الطاقة فى عملية البناء الضوئي. كان ماير هو الذى اقر ان الشمس هى المصدر الوحيد للطاقة التى تنتفع بها كل من النباتات والحيوانات على السواء وان طاقة الشمس الضوئية هذه عندما تمتصها النباتات تتحول الى طاقة كيميائية اثناء عملية البناء الضوئي.

وعلى الرغم من المجهودات الباهرة الذى بذلها هؤلاء الرجال العظام، الا ان آلية البناء الضوئي واصلت فى استمرار كونها احجية حتى عام 1905 عندما ابهر عالم فسيولوجيا النبات الانجليزى بلاكمان Blakman المهتمين بالعلم فى العالم عندما اعلن ان عملية البناء الضوئي ليست فقط عملية كيميائية ضوئية بل انها ايضا عملية كيميائية بايولوجية. وكما نعرف اليوم فأن التفاعل الضوئي الكيميائي او تفاعل الضوء هو تفاعل سريع بدرجة كبيرة ويحتاج الى كمية ضئيلة من الطاقة. وفى مقابل ذلك نعرف ان التفاعل الكيميائي الحيوى او تفاعل الضوء او تفاعل الظلام لا يعتمد على طاقة الضوء ويتم بمعدلات بطيئة نسبياً. وبناء على ذلك ربما يتمشى مع نظرية بلاكمان. ان معدل حدوث تفاعل البناء الضوئي مشروط بمعدل تفاعل الظلام. وسوف نتعرض بالمناقشة التفصيلية لتفاعل الضوء والظلام فى عملية البناء الضوئي وذلك فى هذا الفصل والفصلين التاليين له.

وعلى الرغم من المساهمة الكبرى التى اسهم بها بلاكمان فى ذلك الوقت الا انه كان قد بقى الكثير من المجهول فى تفاعل الضوء والظلام ضمن عملية

البناء الضوئي. ولزم الأمر مضي 32 عاماً أخرى بعد اكتشاف بلاكمان حتى ظهور معلومات راسخة حول طبيعة تفاعل الضوء في هذا الشأن.

في عام 1937 اكتشف العالم هيل Hill وهو عالم انجليزي في الكيمياء الحيوية ان البلاستيدات الخضراء المعزولة عن النباتات تتمكن من توليد الاوكسجين بوجود الضوء والماء ومستلم ملائم للهيدروجين suitable hydrogen acceptor. ويتم هذا بمعزل عن ثاني اوكسيد الكربون (45). ويمكن استخدام مستلم هيدروجيني اصطناعي artificial hydrogen acceptor كأوكسالات الحديد البوتاسيومية potassium ferrioxalate. ومع ذلك فقد لاحظ هيل Hill ايضاً ان توليد الاوكسجين بواسطة بلاستيدات خضراء مضاءة يمكن تشجيعه بالاستعانة بخلصة اسيتونية acetone extract لمسحوق الاوراق، ومن هذا يمكن القول بان الاوراق تحتوي على مستلم هيدروجيني طبيعي. وبالاستعانة بما لدينا اليوم من معلومات نستطيع القول بان مادة الفريدوكسين ferredoxin هي في الغالب ذلك المستلم الهيدروجيني الطبيعي. ان سمات تجارب هيل زودتنا بشواهد على ان توليد الاوكسجين مرتبط بثاني اوكسيد الكربون.

طبيعة الضوء The nature of light

قبل منتصف القرن السابع عشر كان يعتقد عموماً ان الضوء يتكون من فيض من الجسيمات الضئيلة الحجم minute particles (corpuscles) تشعها مصادر الضوء مثل الشمس او النار الملهبة او ضوء الشمعة وتخترق الجسيمات الصغيرة هذه المواد الشفافة وتنعكس بالتالي على اسطح المواد غير الشفافة. ولقد سمي هذا التفسير لطبيعة الضوء باسم «نظريات الكريات او نظرية الجسيمات corpusclar theory».

على الرغم من قبول هذه النظرية من قبل الكثير من العلماء في ذلك الوقت الا ان العالم هويجنز Huygens قد لاحظ عام 1670 ان قوانين الانعكاس والانكسار قد يستحسن تفسيرها بشكل أفضل على أساس النظرية الموجية wave theory.

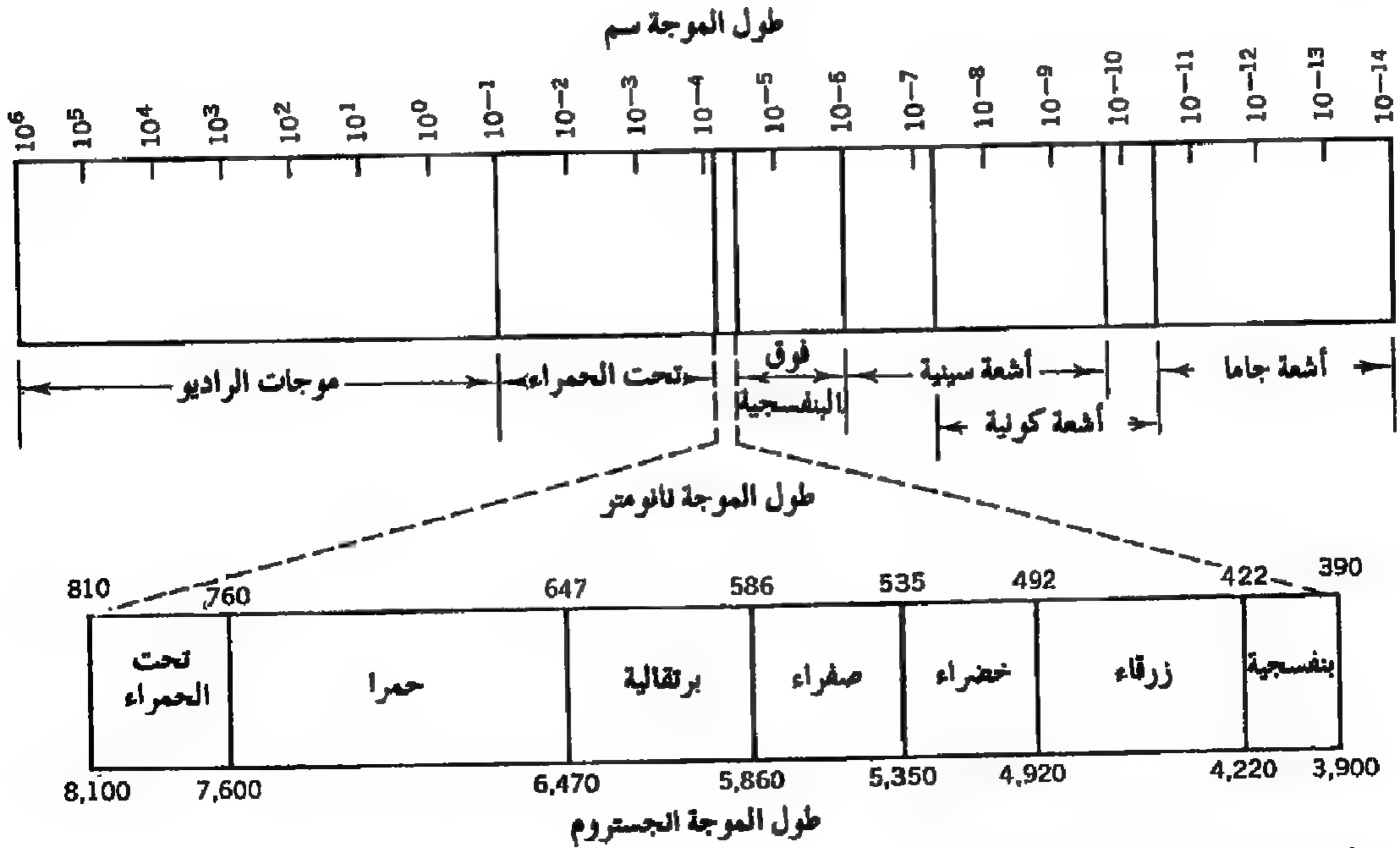
الا انه لم تجرى على الفور قبول النظرية الموجية هذه، ومع ذلك لم يتم العدول عن نظرية الكريات وقبول النظرية الموجية الا بعد ان اجرى كل من فريسنل ويونج Fresnal and Young سنة 1827 تجاربهما بهذا الخصوص. وعلاوة على ذلك فقد أوضح ماكس ويل Maxwell ان الدائرة الكهربائية التذبذبية oscillating electrical circuite يمكنها ان تشع موجات كهرومغناطيسية electromagnetic waves ولقد اكتشف ان سرعة انتقال هذه الموجات تساوي $10^8 \times 3$ سم في الثانية. ولقد وجد ان هذه القيمة تقترب كثيراً وربما تتطابق مع سرعة انتقال موجة الضوء. ومن هنا حق لنا ان نكتشف واقعية انتقال الضوء عن طريق موجات كهرومغناطيسية باطوال موجات صغيرة للغاية. وظهر في ذلك الحين ان المشكلة قد حلت غير ان ملاحظة محيرة للغاية بدت كما لو كانت تتعارض مع النظرية الموجية للضوء، ونعنى بها ظاهرة البث الكهروضوئى (قذف الالكترونات من موصل بفعل تعريض سطحه للضوء). ان اى تغير فى اطوال الموجات الاشعاعية فى حدود منطقة محدودة من الطيف تؤدي الى احداث تغيرات فى توزيع طاقات الحركة للالكترونات الضوئى. ولكن اذا ما ثبتنا طول الموجة ثبت ايضاً توزيع طاقات الالكترونات. وتبقى هذه الحقيقة سارية المفعول اذا ما غيرنا شدة الاشعاع سواء بالزيادة أو النقصان. كما وانه توجد علاقة طردية تربط بين عدد الالكترونات وشدة الاشعاع. ومن هذا الشاهد انطلق انشتاين Einstein مرجع (24) بفكرة، بأن قال ان الطاقة الموجودة فى شعاع ضوئى تتمركز فى جسيمات صغيرة تسمى بالفوتونات photons بدلاً من توزيعها فى الفضاء عبر المجالات الكهربائية والمغناطيسية لموجة كهرومغناطيسية. وبهذه الطريقة اقتيد الناس انطلاقاً من صياغة انشتاين لمفهوم الاشعاع الكهرومغناطيسى الى النظر الى الفوتون من اعتباره نوعاً من الجسيمات الصغيرة المحققة لنظرية الكريات القديمة. ومع ذلك منظرراً لاعتبار ان للفوتون ذبذبة (تردد) frequency ومن ان طاقة الفوتون كانت تعتبر متناسبة طردياً مع ذبذبه من هنا استردت النظرية الموجية بعضاً من اعتبارها. والحقيقة الهامة فى هذه المناقشة هي انه يلزمنا الاخذ بنظر الاعتبار لطبيعة الضوء الثنائية من كونه يتمتع بخصائص موجية وجسيمية wave - particle characteristics بنفس الوقت وذلك للتمكن من فهم

طبيعة الضوء هذه.

علينا ان نذكر ان اطوال الموجات الضوئية التى تتمكن من التأثير على نمو النبات تتراوح بين 0.00003 — 0.00009 سم. ويبدو واضحاً تماماً عبث استخدام مثل هذه الوحدات لتوصيف اطوال موجات الضوء. ومن هنا جاء التعبير عن مثل هذه الوحدات بالميكرون micron (μ) والمليميكرون millimicron ($m\mu$) والنانومتر nanometer (nm) والانجستروم Angstrom (\AA). والميكرون الواحد يساوى $\frac{1}{1000000}$ من المتر، بينما المليميكرون هو $\frac{1}{1000}$ من الميكرون وهو ايضا مايسمى بالنانومتر. اما الانجستروم فيساوى $\frac{1}{10000}$ من الميكرون:

$$\begin{aligned} 1 \text{ ميكرون} &= 10^{-6} \text{ م} = 10^{-4} \text{ سم} \\ 1 \text{ مليميكرون} &= 10^{-9} \text{ م} = 10^{-7} \text{ سم} \\ 1 \text{ نانومتر} &= 10^{-9} \text{ م} = 10^{-7} \text{ سم} \\ \text{أنجستروم} &= 10^{-10} \text{ م} = 10^{-8} \text{ سم} \end{aligned}$$

فى دراسات تأثير الضوء على النباتات تستخدم وحدات المليميكرون والنانومتر والأنجستروم. يوضح الشكل (1-10) الطيف الكهرومغناطيسى electromagnetic spectrum.



شكل 1-10 : الطيف الكهرومغناطيسى

الصبغات المؤثرة في عملية البناء الضوئي *Pigments involved in photosynthesis*

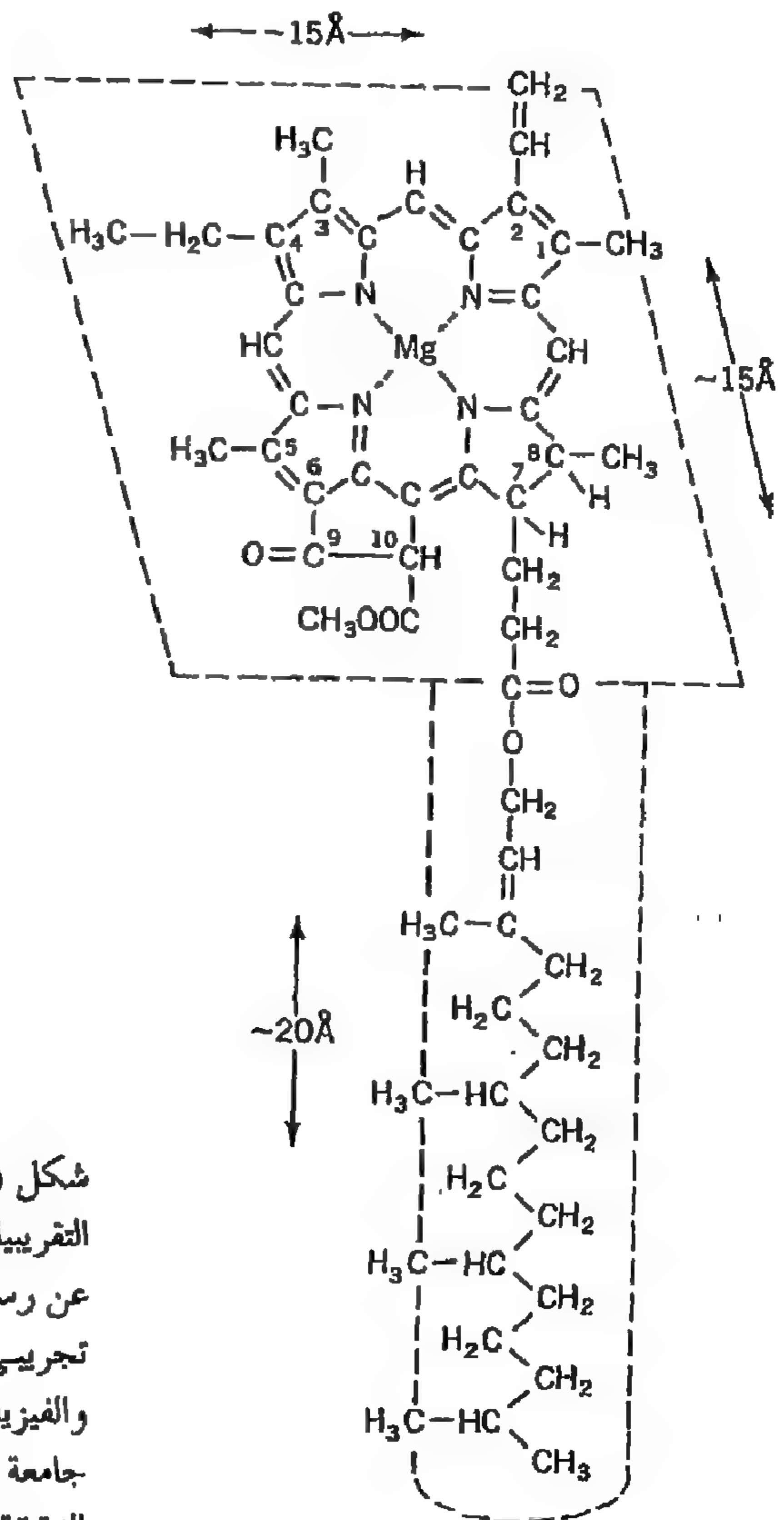
من الصعب تصور نشأة الحياة أو تواصلها بدون قابلية امتصاص الطاقة الاشعاعية radiant energy وتحويلها الى طاقة كيميائية chemical energy. لقد كان العالم بينتلي جلاص Bentley Glass محقاً عندما قطع بقوله (35) من أن «الحياة ما هي الا ظاهرة كيميائية ضوئية life is a photochemical phenomenon». تعتبر الصبغات النباتية الموجودة داخل البلاستيدات الخضراء او في الكروماتوفورات chromatophores من أهم المركبات الكيميائية في تحويل الطاقة الضوئية الى طاقة كيميائية. فمن خلال هذه العوامل المساعدة يكون المحفز لبداية عملية البناء الضوئي هو الضوء.

صبغات الكلوروفيل *Chlorophyll pigments*

يعتبر الكلوروفيل بانواعه وهو الصبغات الخضراء في النباتات من اهم الصبغات الفعالة في عملية البناء الضوئي. ويعرف اليوم منها تسعة انواع على الأقل: انواع الكلوروفيلات a, b, c, d, e chlorophylls، انواع الكلوروفيل الموجودة في البكتريا b, a bacteriochlorophylls وكذلك كلوريفيلات الكلوروبيوم chlorobium chlorophylls 660, 650 (2, 22). ان كلوريفيلات الكلوروبيوم قد اخذت تسميتها بسبب ان اعلى مناطق امتصاصها هو في المنطقة الحمراء عند أطوال موجات تقدر بـ 660, 650 نانومتر (النانومتر = 1×10^{-9} م). ان نوعي الكلوروفيل a, b هما النوعان المعروفان اكثر من غيرهما وهما موجودان بكثرة في كل الكائنات ذاتية التغذية autotrophic فيما عدا البكتريا الحاوية على الصبغات. كما وان الطحالب الزرقاء الخضراء والبنية والحمراء تخلو من الكلوروفيل b. ويعتقد بان الكلوروفيل من النوع a يأخذ في العادة اللون الاخضر المائل الى الزرقة blue - green بينما يكون الكلوروفيل b من اللون الأخضر المصفر yellow - green. اما الانواع الاخرى من الكلوروفيل (c, d, e) فتوجد فقط في الطحالب بمصاحبة كلوروفيل a. اما أنواع الكلوروفيلات a, b الموجودة في البكتريا وكذلك كلوروفيلات الكلوروبيوم فهي صبغات توجد في بكتريا البناء الضوئي photosynthetic bacteria.

يتمتع جزيء الكلوروفيل بتركيب دوري من اربعة من البيروليك (porphyrin) tetrapyrrolic منتظمة في حلقة متساوية الدورة تحتوي على ذرة المغنيسيوم Mg في مركزها. ويمتد من احد اجنحة الحلقات سلسلة طويلة من الكحول وهو الجزء الفيتولي phytol part من جزيء الكلوروفيل. وتكتب الصيغة التجريبية empirical formula لجزيء الكلوروفيل على الشكل التالي $C_{55}H_{72}O_5N_4Mg$. يوضح الشكل (2-10) التركيب الجزيئي للكلوروفيل.

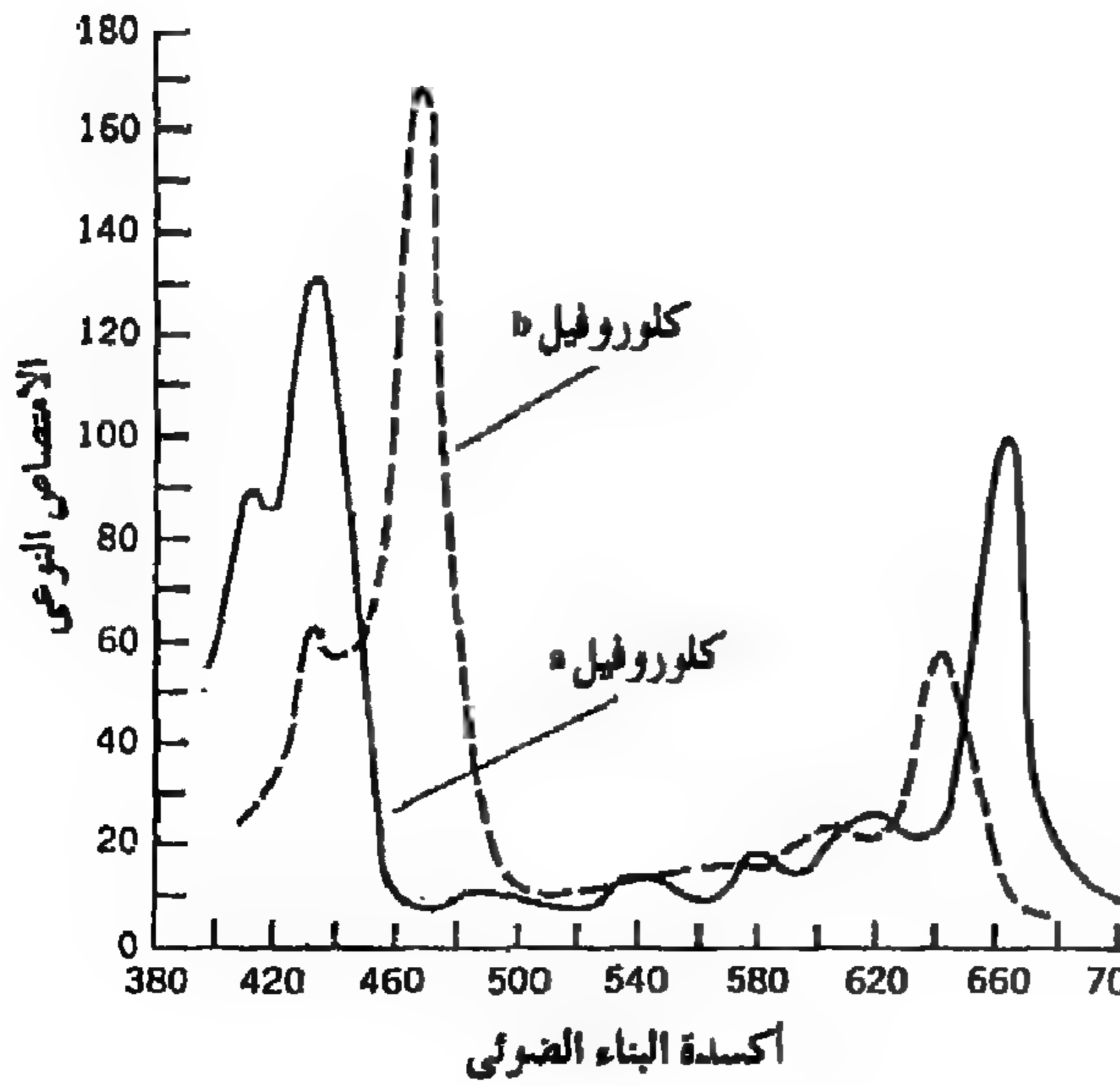
ربما يمكن تصور تركيب جزيء الكلوروفيل على هيئة مضرب التنس له



شكل 2-10 : جزيء كلوروفيل a ، ويوضح الأبعاد التقريبية لحلقة البورفيرين وسلاسل الفيتول (مأخوذة عن رسم ولكين Wolken 1961 . اليوجلينا: كائن حي تجريبي يستخدم في دراسات الكيمياء الحيوية والفيزياء الحيوية. طبع الكتاب في نيوجرسي، بمطابع جامعة Rutgers. 1961. حقوق الطبع لمعهد الأحياء الدقيقة.

رأس كبيرة مفلطحة (وهو الجزء البورفيريني The porphyrin part) ويد طويلة او ذيل (وهو الجزء الفيتولي The phytol part). ان الفيتول المتأستر esterified بمجموعة الكربوكسيل carboxyl group على ذرة الكربون السباعية (C₇) من جزئ الكلوروفيل ما هو الا سلسلة طويلة من الكحول تحتوي على آصرة مزدوجة واحدة. ويعتقد بان سلسلة الفيتول لها علاقة بالكاروتينات carotenoids ويمكن النظر اليها كأحد مشتقات فيتامين A. اما الفرق بين كلوروفيل a وكلوروفيل b فيمكن العثور عليه في ذرة الكربون الثلاثية. ويتضمن كلوروفيل a مجموعة ميثيلية methyl group مرتبطة بينما يرتبط بكلوروفيل b مجموعة الدهيدية aldehyde group.

وعلاوة على الاختلافات الطفيفة بين تركيب جزئ كل من كلوروفيل a، b فهناك اختلاف ايضاً في طيفيهما الا متصاين (شكل 3-10)، وكذلك في مدى قابليتهما للذوبان فعلى سبيل المثال يعتبر الاثير البترولي petroleum ether مذيب جيد لكلوروفيل a. بينما الكحول الميثيلي فيعتبر من افضل مذيبيات كلوروفيل b.

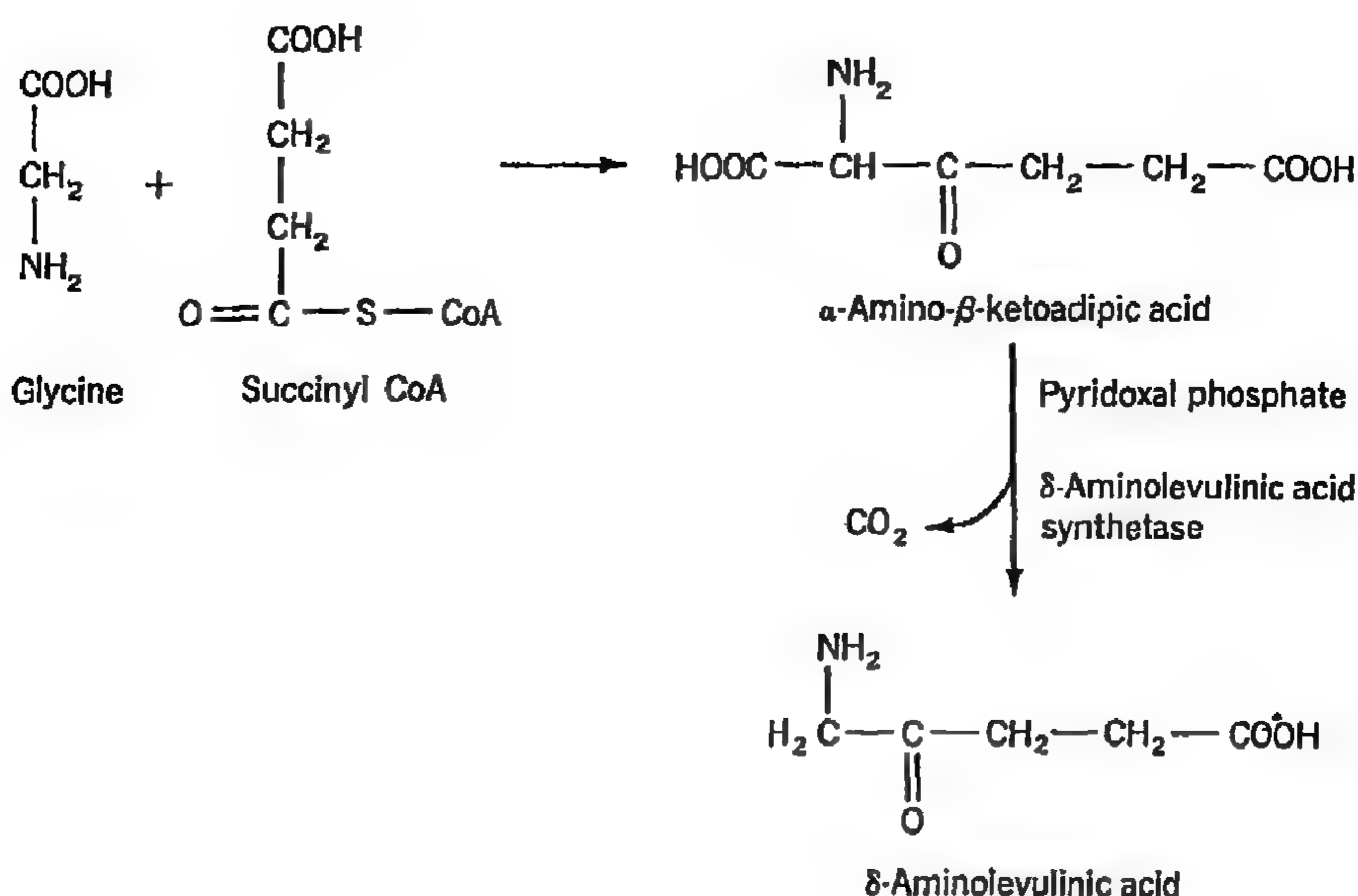


شكل 3-10: طيف امتصاص كلوروفيل a و b المستخلص بالأثير. (عن جشيلي Zcheile وكومار 1941. Comar مجلة النبات، 463:102).

ان كلا من نوعى الكلوروفيل a، b يظهران أعلى قابلية للامتصاص فى المنطقة البنفسجية – الزرقاء blue - violet عند حوالى 429، 453 نانومتر على التوالى. كما وان حديهما الأدنى فى الامتصاص عند 410، 430 نانومتر على التوالى. وعلاوة على الامتصاص فى المنطقة البنفسجية – الزرقاء فإن نوعى الكلوروفيل a، b يتمتعان بقمم امتصاصية ثانية فى المنطقة الحمراء مع قمم قصوى عند 660 و 642 نانومتر على التوالى. ان القمم الامتصاصية لهتين الصبغتين الهامتين للغاية بالنسبة لعملية البناء الضوئى لا تشيران ايضاً الى نوعية الضوء الأكثر فعالية فى عملية البناء الضوئى.

علينا أن ننوه ان اطياف الامتصاص المذكورة اعلاه كانت بخلاصات الكلوروفيل اى للكلوروفيل المذاب فى مذيب عضوى. اما اطياف امتصاص الكلوروفيل فى الطبيعة فربما تكون مختلفة تماماً. ففى الحقيقة ان اطياف امتصاص انواع الكلوروفيل تختلف قليلاً باختلاف المذيب. كما أن مواضع الاطول الموجية للقمم فقط ربما تختلف نوعاً ما ولعدة نانومترات قليلة وذلك للكلوروفيل المستخلص من انواع مختلفة من النباتات. ولم ندرك تماماً حتى الان ما اذا كانت هذه الاختلافات نتيجة الاختلاف فى الكيمائية للكلوروفيل المستخلص لنباتات مختلفة او بسبب اختلاف الطرق المستخدمة فى المعمل للقياس.

بناء (تخليق) الكلوروفيل Chlorophyll synthesis : لم يتضح حتى الان وضوحاً تاماً كيفية تخليق الكلوروفيلات وبورفيرينات الحديد Iron porphyrins فى الخلية الحية. غير ان الدراسات التى اجراها الباحثون على التحول الغذائى metabolism للهيماتين heme والكلوروفيل وكذلك البناء الحيوى biosynthesis للبورفيرينات porphyrins ، قد كشفت النقاب لمعظم الخطوات الداخلة ضمن عمليات تخليق هذه المركبات الهامة للغاية. هناك اتفاق كامل على ان مادة السكسينيل – CoA (succinyl CoA) وهى مادة بينية فى دورة كريس Krebs cycle وكذلك الحامض الامينى الجلايسين glycine هى التى تحفز المسار البيولوجى البنائى المؤدى الى تكوين الكلوروفيل. ان تكثيف هذين المركبين يؤدى الى تكوين



حامض الالف - امينى - بيتا كيتو اديك α amino - β - ketoadipic الذى يتحول الى حامض هو δ .amin olevulinic acid عند تنحية مجموعة الكاربوكسيل COO^- (ويطلق على مثل هذا النوع من التفاعلات بـ decarboxylation) منه. ويحتاج مثل هذا التفاعل لوجود العامل المساعد (pyridoxal phosphate) cofactor. ويحفز بواسطة انزيم δ .aminolevulinic acid synthetase، مرجع (33، 47) ولقد اثير، فى ثلاثة دراسات على الاقل (31، 33، 63) الى أن تخليق حامض δ .aminolevulinic acid يتم بمساعدة الضوء.

وبوجود انزيم δ .aminolevulinic acid dehydrase (الذى لم يتم فصله من المادة النباتية لحد الآن) يتم تكثيف جزيئين من حامض δ .aminolevulinic acid فى صورة porphobilinogen، وهو بيرول احادى monopyrrole. حيث يفقد جزيئين من الماء أثناء هذا التفاعل. ويمكن اجراء تفاعل التكثيف هذا فى خلاصات extracts نباتات الكلوريللا chlorella والسبانخ spinach (مرجع 38) او نباتات الشعير المصفرة (الشاحبة) مرجع (39) او من اوراق الفاصوليا (48).

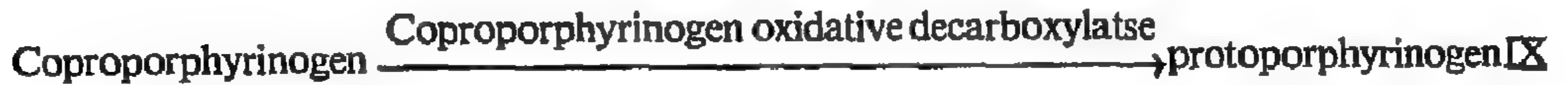
ان انزيمات الـ δ .aminolevulinic acid synthetase والـ uroporphyrinogen III synthetase يساعدان فى تكوين uroporphyrinogen III من اتحاد اربعة جزيئات

من الـ porphobilinogen. ان كل من هذه الانزيمات وكذلك الـ uroporphyrinogen III كان قد تم العثور عليها في اصناف عديدة من النباتات (12).

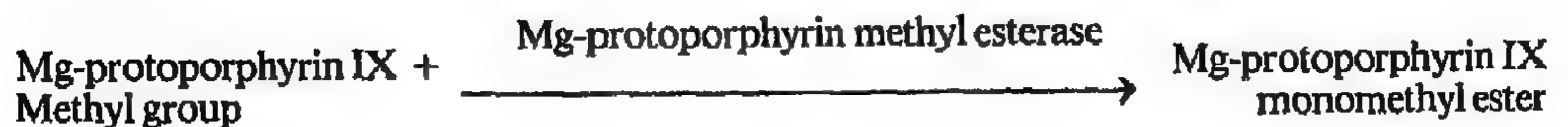
يساعد انزيم uroporphyrinogen decarboxylase في عملية فك ارتباط (انتزاع) جزيء من ثاني اوكسيد الكربون من حامض الـ acetic acid المرتبط بجزيء uroporphyrinogen III لتكوين coproporphyrinogen III وفق المعادلة التالية:



وفي ظل الظروف الهوائية وبوجود انزيم coproporphyrinogen oxidative decarboxylase يتكون الـ protoporphyrinogen IX من مركب coproporphyrinogen III كما توضح ذلك المعادلة التالية:

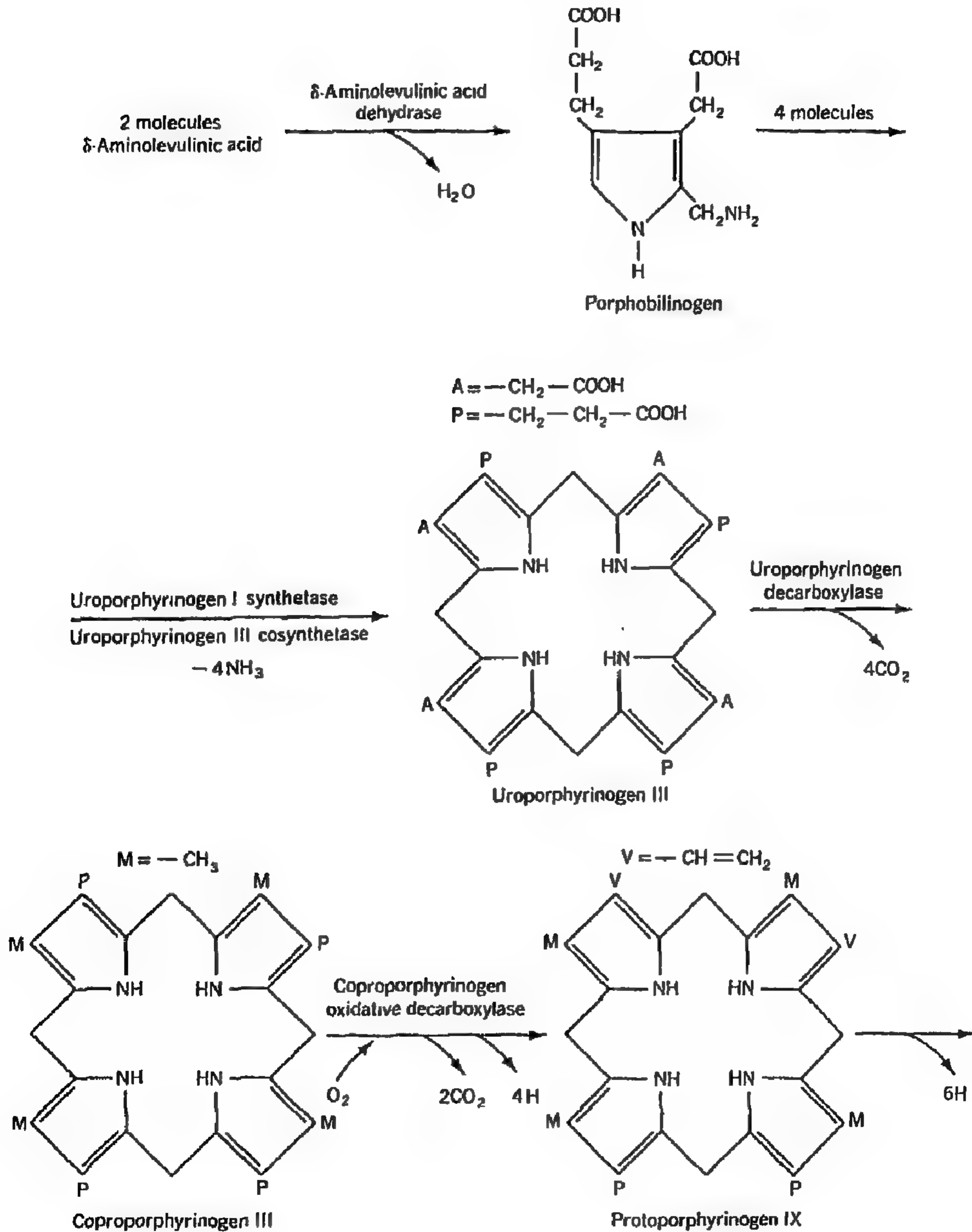


كما يتكون نتيجة أكسدة الـ protoporphyrinogen IX مركب الـ protoporphyrin IX الذي يتحد من ثم مع المغنيسيوم لتكوين Mg-protoporphyrin. كما ان انزيم الـ Mg-protoporphyrin methyl esterase يساعد على اضافة مجموعة الميثيل methyl group الى مركب Mg-protoporphyrin IX حيث يتكون Mg-protoporphyrin IX monomethyl ester كما توضحها المعادلة التالية:



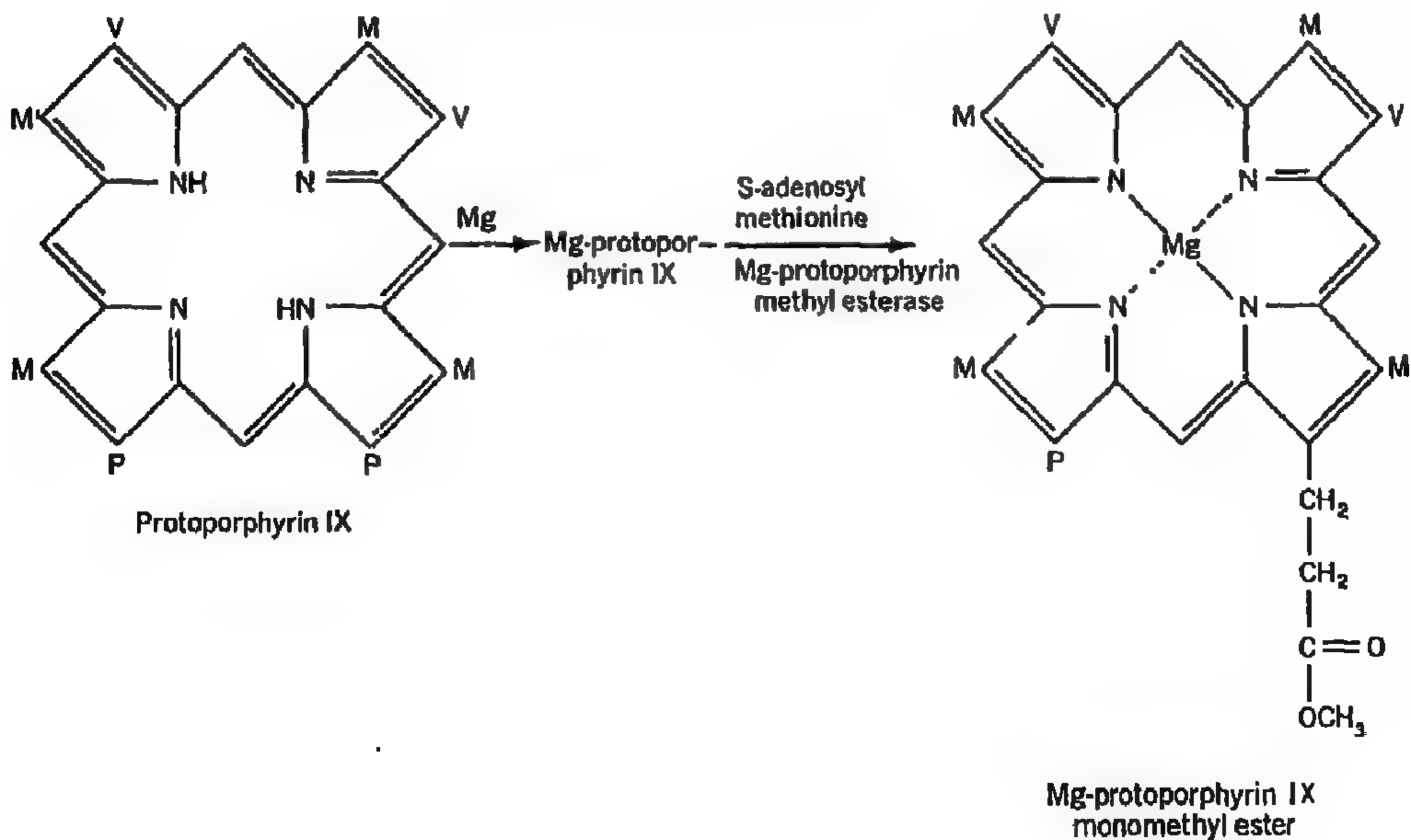
ويعتقد ان مجموعة الميثيل Methyl group في هذا التفاعل هي: S-adenosyl methionine.

ان التفاعل التالي في سلسلة التفاعلات المؤدية الى البناء الحيوي biosynthesis ، للكلورفيل يتلخص في تحويل Mg- protoporphyrin IX الى monomethyl ester الى الكلوروفيليد الاولى protochlorophyllide. هذا ولم يعثر على اثر للكلوروفيل في بادرات مغطاة البذور angiosperms تلك التي استنبتت ونمت في الظلام فقط. ويرجع سبب سيادة اللون الاصفر لهذه البادرات النامية



فى الظلام etiolated الى وجود صبغات الكاروتينيات carotenoids . كم تم الكشف ايضاً عن وجود كميات من الكلوروفيليد الاولى protochlorophyllide والكلوروفيل الاولى protochlorophyll تلك التى اكسبت البادرات مع الكاروتينيات اللون الاصفر المخضر.

يتكون الكلوروفيل الاولى نتيجة لاضافة مجموعة الفيتول phytol group الى الكلوروفيليد الاولى . وحسب ما كان يعتقد سابقا ان كلورفيل يتكون مباشرة من الكلوروفيل الاولى . غير اننا اليوم توجد لدينا شواهد مقنعة على أن كلوروفيليد a- (chlorophyllide -a) يسبق تكوين كلوروفيل a- مباشرة . حيث عندما عرضت البادرات ، المغطاة البذور ، للضوء بعد حجبها عنه فى الظلام ، سرعان ما اختزل الكلوروفيليد الاولى ليكون كلوروفيليد a- (1,31,32,59,84) لاحظ ان ذرات الهيدروجين فى هذا الاختزال الضوئى photoreduction تضاف الى ذرات الكربون السباعية والثمانية . ان الخطوة الاخيرة فى بناء كلورفيل a- يجرى تنشيطها بواسطة انزيم chlorophyllase الذى يساعد فى استرة esterification مجموعة الفيتول phytol group لتكوين كلوروفيليد a- الذى يكون بدوره كلوروفيل a- . على الرغم من عدم توفر البراهين الكافية يعتقد معظم الباحثين ان كلوروفيل b- يتكون من كلورفيل a- (10,12,78).

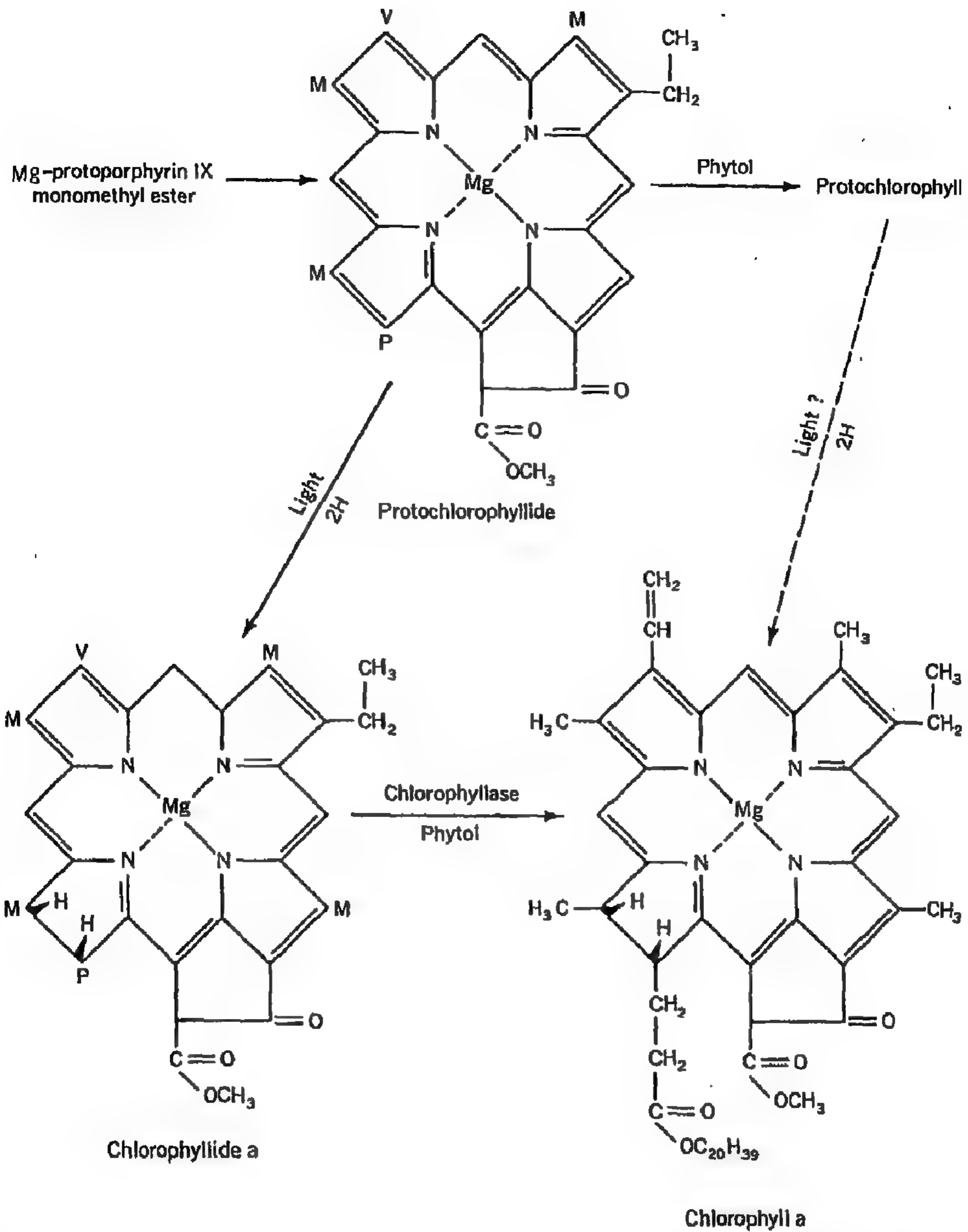


بينما يظهر الاحتياج للضوء من اجل تحويل الكلوروفيليد الاولى الى كلوروفيليد - a ، يظهر انه احتياجاً مطلقاً بالنسبة لمغطاة وعارية البذور وكذلك بالنسبة لبعض السرخسيات ferns والكثير من الطحالب. الا ان الكلوروفيل يمكن ان يتكون في الظلام تماماً من خلال انشطة انزيمية. يقترح البحث الذى اجراه سداينا Sudyina على العديد من عاريات البذور (83) ان مسار التمثيل الحيوى biosynthesis فى تكوين الكلوروفيل يتطابق فى عمليتى النور والظلام. غير انه علينا ان نتذكر اقتراح بعض الباحثين بأن تكوين δ -aminolevulinic يتم بمساعدة الضوء. واذا ما كان هذا صحيحاً ربما نعر على فارق بين عمليتى تخليق الكلوروفيل فى النور والظلام، فى هذا الجزء المبكر من مسار التمثيل الحيوى (22).

هناك علاقة وثقى بين الكلوروفيلات وال metalporphyrins فى الخلية الحية وكذلك صبغة الدم heme والسيتوكرومات cytochromes . ان الفارق الاهم بين الكلوروفيلات والمركبات الاخرى المذكورة يكمن فى احتواء الكلوروفيل على المغنيسيوم والفيتول الطرفى phytol tail بينما تحتوى السيتوكرومات وصبغة الدم على الحديد وتفتقر الفيتول الطرفى. ومما يبعث على الاهتمام ان كل هذه المركبات يبدو انها تنشأ عبر مسارات كيميائية حيوية متطابقة.

صبغيات الكاروتينيات: Carotenoid pigments

تعتبر الكاروتينيات (كاروتينويد) من مركبات الدهون (اشباه الدهون) lipids الموزعة بانتشار كبير فى كل من الحيوان والنبات، والتى تتفاوت فى ألوانها بين الاصفر والقرمزي (الارجوانى) purple . تتواجد الكاروتينيات بتركيز مختلفة فى غالبية النباتات الراقية وفى الكثير من الكائنات الدقيقة microorganisms ، بما فى ذلك الطحالب الحمراء والخضراء، وبكتريا البناء الضوئى، والفطريات (37). ونبدأ بالكاروتين carotene بوصفه اول هذه المجموعة، ولقد سمي كذلك نسبة الى الجزر (carrot) حيث فصل من انسجة جذره من قبل العالم ويكن رودر Wackenroder عام 1831. ولزم الامر الانتظار

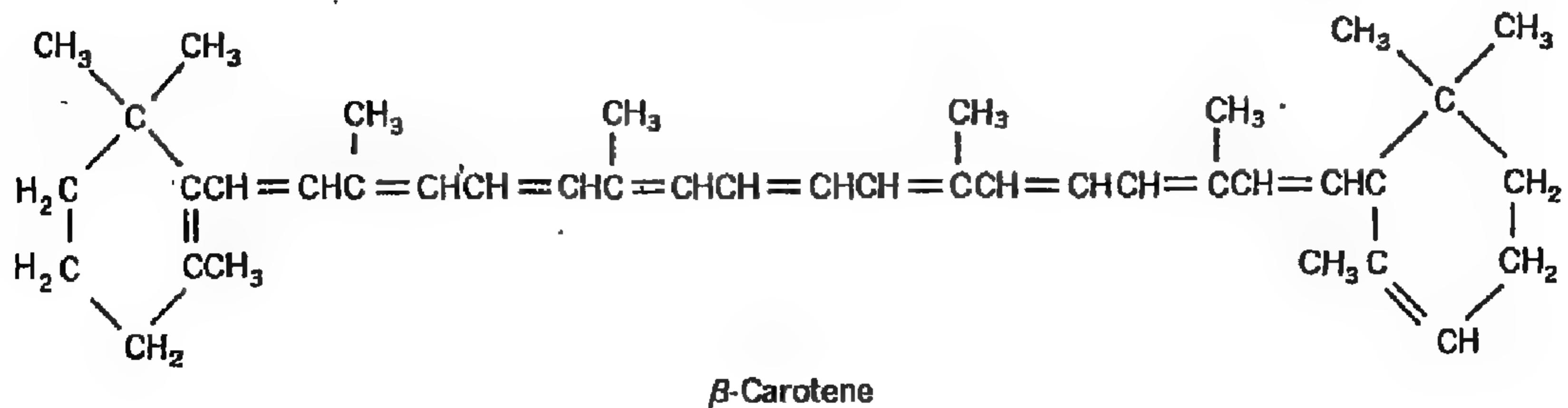
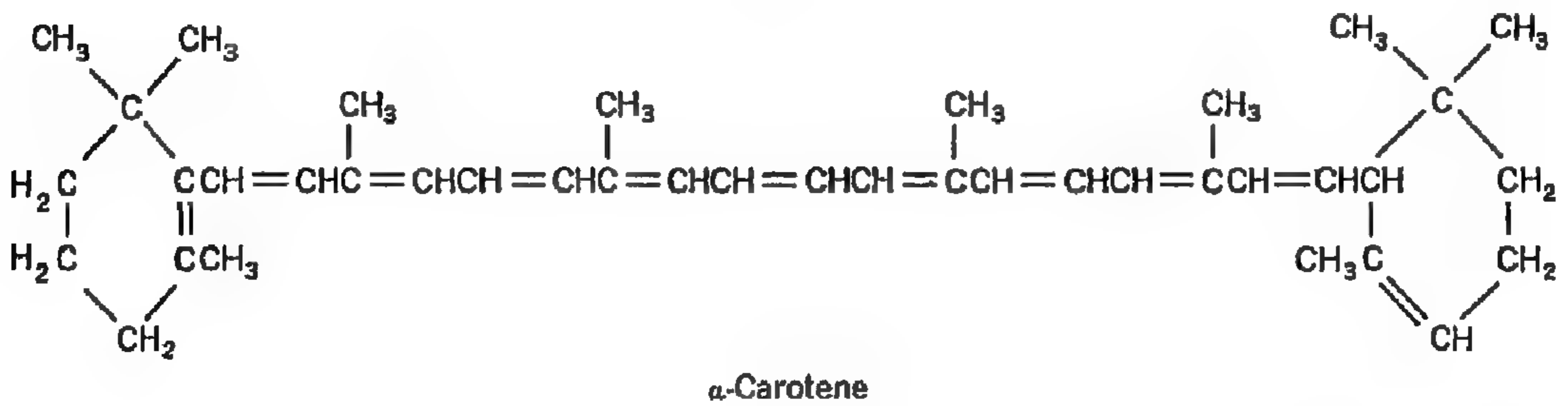
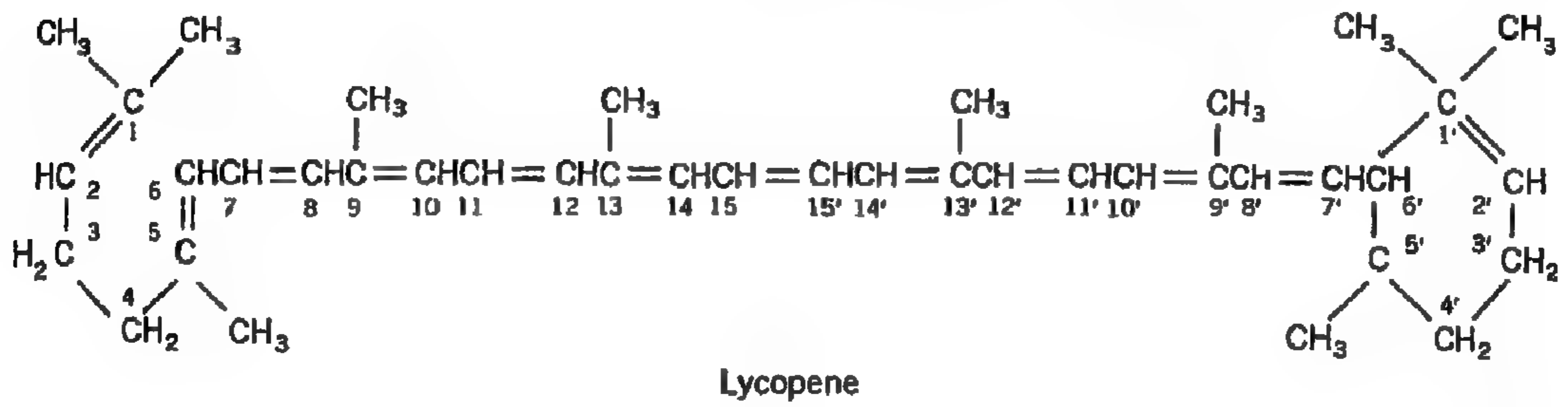


الى عام 1925 للتعرف بدقة على تراكيب بعض الكاروتينيات من قبل بعض الباحثين وعلى رأسهم كاير Karrer وجاكر Jucker وليدرر Lederer وكون Kuhn وزيممستر Zechmeister .

يمكن اعتبار الكاروتينيات الطبيعية مشتقات من الليكوبين lycopene وهو صبغة حمراء توجد في الطماطم والعديد من النباتات الاخرى. والليكوبين هو

مركب هيدروكربوني hydrocarbon مستقيم السلسلة straight chain وشحيح التشبع highly unsaturated يتكون من وحدتين متماثلتين تترابطان بأصرة مزدوجة بين ذرات الكربون الخامس عشر والخامس عشر مكرر (15 و 15) اما تركيبه الكيميائي فهو $C_{40}H_{56}$. من المرجح ان كلاً من نصفى الجزىء مشتقة من اربعة وحدات للايسوبرين isoprene علما بان التركيب الكيميائى للأخير هو $CH_2 = C(CH_3) - CH = CH_2$. وبهذا تكون الكاروتينيات مركبة من ثمانى متبقيات لاشباه الايزوبرين isoprene-like residues. نورد فيما يلى التراكيب الجزيئية لثلاث انواع من الكاروتينيات:

ان اكثر الكاروتينيات الموجودة فى انسجة النباتات هى صبغة البىتا كاروتين β -carotene، البرتقالية المصفرة، التى تتواجد عموماً مع كميات متغيرة من الالفا - كاروتين α -carotene (35-0%) (57).



تسمى الكاروتينيات الهيدروجينية (اي تلك الكاروتينيات التى تتألف من الكربون والهيدروجين وحدهما) بالكاروتينات carotenes اما تلك الكاروتينيات الحاوية على الاوكسجين فتلقب بالزانتوفيلات xanthophylls. على وجه العموم تنتهى الاسماء المستخدمة فى اللغة الانجليزية لوصف انواع الكاروتين المختلفة بالكاسعة (النهاية) -ene، بينما تنتهى تلك التى تصف انواع الزانتوفيل بالكاسعة -in. توجد الزانتوفيلات بوفرة كبيرة فى الطبيعة اكثر من وجود الكاروتينات، كما يمكن ان تزيد الاولى فى الاوراق النامية حتى تصل فى تركيزها الى ضعف الكاروتينات (1:2) (37). يوضح الجدول (1-10) اهم الزانتوفيلات الموجودة فى الاوراق الخضراء.

جدول 1-10: الزانتوفيلات الرئيسية الموجودة فى الاوراق الخضراء*.

الكمية النسبية % Relative amounts % of the total	التركيب Structure	الصبغة Pigment
4	3-hydroxy- β -carotene	كريتوزانثين cryptoxanthin
40	3, 3-dihydroxy- α -carotene	ليوتين lutein
2	3, 3-dihydroxy- β -carotene	زيانثين zeaxanthin
34	5, 6, 5', 6'-diepoxyzedxanthin	فيولانثين violaxanthin
19	(تركيب المحلول غير معروف بالضبط) $C_{40}H_{56}O_4$	نيوزانثين neoxanthin

اخذت الأرقام عن جودوين (1960) (Data from Goodwin) توجد الكاروتينيات مثلها فى ذلك مثل الكلوروفيل، فى البلاستيدات الخضراء وكذلك فى الكروماتوفورات chromatophores (91، 88، 19)، فى صورة مركبات بروتينية غير قابلة للذوبان فى الماء. وحسب ما اقترح كدوين (37) Goodwin ربما ترتبط الكلوروفيلات والكاروتينيات بنفس نوع البروتين مكونة بذلك مركب يعرف باسم الفوتوسينثين photosynthin. وكما يعتقد الكثير من البحاث فإن الوضع المتميز specific orientation الذى تكتسبه الكاروتينيات فى علاقتها بالكلوروفيلات ضمن المنظومة الصفيفية lamellar system للبلاستيدات الخضراء له شأن كبير فى عملية البناء الضوئى.

لقد ركزت غالبية الدراسات، كما هو متوقع، اهتمامها في الدور الفسيولوجي (الوظيفي) للكاروتينيات على العلاقة الرابطة مع فيتامين A – وتغذية الحيوان. إلا أن أبحاث السنوات الأخيرة قد أولت اهتماماً متزايداً لدور الكاروتينيات في النبات. لقد تم الكشف عن دورين مميزين للكاروتينيات في البناء الضوئي:

1- وقاية الكلوروفيل من الأكسدة الضوئية photooxidation 2- امتصاص طاقة الضوء ونقلها إلى كلوروفيل a – .

حماية الكلوروفيل من الأكسدة الضوئية Protection against photooxidation of chlorophyll:
لقد كشف ستانير Stanier (80) عن الدور الذي تلعبه الكاروتينيات في منع تأكسد الكلوروفيل ضوئياً وذلك باستخدامه بكتريا البناء الضوئي. وأجرى ساجر Sager (72) نفس الشيء بالنسبة للطحالب. إن *Rhodospseudomonas* *spheroides* الزرقاء – المخضرة والمتحولة بالطفرة الوراثية تعتبر عملياً خالية من الكاروتينيات، ولهذا فهي معرضة بلا حماية للأكسدة الضوئية بوجود الكلوروفيل كعامل مساعد chlorophyll - catalyzed وبوجود الاوكسجين. غير أن *R. spheroides* تنمو وتقوم بالبناء الضوئي تحت الظروف اللاهوائية. كما تم استعراض الوقاية من الأكسدة الضوئية بمساعدة الكاروتينيات بطريقة مماثلة وبمعاملة خلايا *Rhodospirillum rubrum* بعد معالجتها بمركب الفينيل اميني الثنائي diphynylamine من قبل الباحثين كوهين – بازير Cohen - Bazire وسلاينير Slainier (21). تعتبر الخلايا المعاملة بـ diphynylamine، الذي يثبط بناء الكاروتينيات، خالية من صبغات الكاروتينيات.

لقد وجد أن الكلاميدوموناس *Chlamydomonas* الذي حصلت فيه طفرة وراثية ذو اللون الباهت يخلو تماماً من صبغات الكاروتينيات. وكالمتوقع ينمو هذا النبات في الظلام بنشاط، ويموت في حال تعرضه للضوء (72). وبالفعل فإن الكثير من نباتات الطفرات الكلوروفيلية – هكذا تدعى (أي التي تفتقر للكلوروفيل)، هي أيضاً طفرات كاروتينية (تفتقر أيضاً للكاروتينيات). حيث يبدو أن الكلوروفيل يتكسر destroyed عن طريق الأكسدة الضوئية في الحقل.

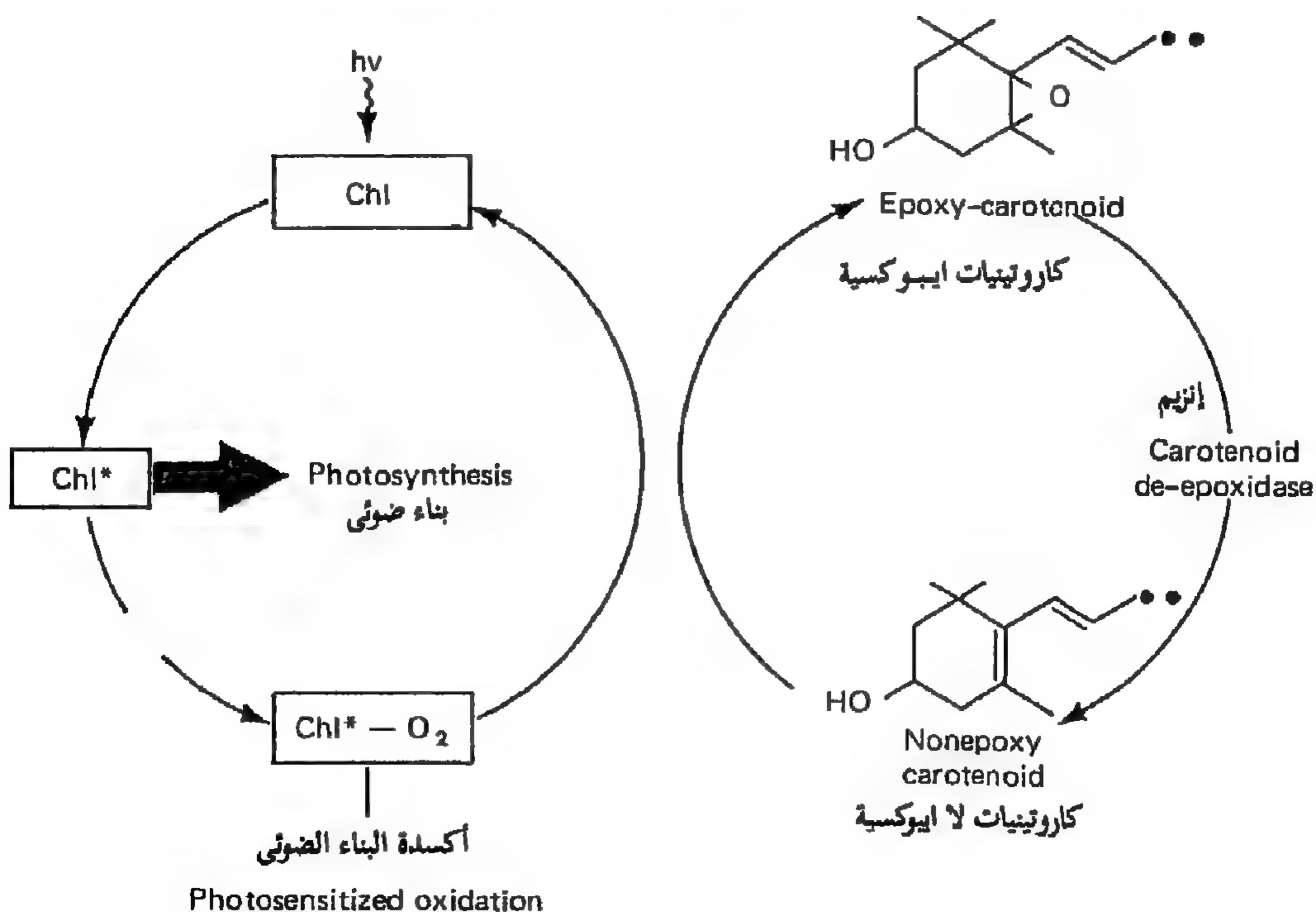
لقد كشف ايضاً عن دور الكاروتينيات الوقائي ضد الاكسدة الضوئية للكلورفيل بالنسبة للنباتات الراقية. فعلى سبيل المثال عندما تعرض للضوء طافرة – الذرة corn mutant، وهو البادرة البيضاء – 3 (3 - white seedling)، وهو نبات خال من الكاروتينيات (52)، في ظل الظروف الهوائية aerobic conditions، سرعان ما تبدأ بتكوين الكلوروفيل ولكن سرعان ما يتحطم الكلوروفيل اذا ما ظل النبات في الضوء لفترة طويلة، مما يوحي بان بادرة الطفرة هذه قادرة على تكوين الكلورفيل ولكنها غير قادرة على حمايته من الاكسدة الضوئية (49). ويستدل على ان ما حدث هو بفعل الاكسدة الضوئية في حقيقة ان فقد الكلوروفيل لا يحدث عند اضاءة النبات المتحول بالطفرة الوراثية في جو نيتروجيني. لقد استخدم نبات عباد الشمس المتحول بالطفرة الوراثية ايضاً في استعراض دور الوقاية التي تقوم به الكاروتينيات ضد الاكسدة الضوئية.

ويعتقد الكثير من الباحثين ان الكاروتينيات تقى الكلوروفيل من التأكسد ضوئياً وذلك بقيامها بدور الاساس substrates المفضل اثناء اكسدة البناء الضوئي. لقد كان كالفن Calvin اول من اقترح هذا عام 1955 (18) وتبعه سستروم Sistrum عام 1956 (79). ونتيجة هذه الابحاث يظن ان الكاروتينيات تتأكسد بفعل تكوين الايوكسيدات epoxides التي تتكون بمساعدة الضوء عبر أواصر مزدوجة ومن ثم اختزالها من قبل انزيمات تفاعلات الظلام لقد قدم لوندغارث Lundegarh (55) دلائل توحي بإمكانية تحول الكاروتينيات الى زانتوفيلات في تفاعل مساعد ضوئياً يجرى في البلاستيدات الخضراء لنبات السبانخ.

لقد استعرض بامجي Bamji وكرينسكى Krinsky (6) عملية الاختزال في الظلام الحاصلة للايوكس – كاروتينيات epoxy - carotenoid التي تتحول الى اللاايوكسي – كاروتينيات nonepoxy - carotenoid والتي تحدث في اليوغلينا جراسيلس Euglena gracilis. ويساعد في حدوث هذا التفاعل انزيم carotenoid deepoxidase. كما اثبت ان عكس التفاعل اى إعادة تكوين الايوكسي كاروتينيات يحدث في اليوغلينا جراسيلس بتأثير الضوء والاكسجين الجزيئي. لقد استخلص كرينسكى (51) من هذه النتائج اقتراح وجود دورة ايوكسيدية

epoxide cycle وظيفتها وقاية الكلوروفيل ضد الاكسدة الضوئية شكل (4-10) وعلى وجه العموم يعود الكلوروفيل المنشط بفعل امتصاصه للضوء الى حالته الاصلية original state نتيجة مشاركته في البناء الضوئي. الا ان الكلوروفيل المنشط يمكن ان يتحد مع الاوكسجين الجزيئي، الذي يمكن في الاخير ان يتأكسد ضوئياً photooxidation. ان مركب الكلوروفيل مع الاوكسجين chlorophyll - oxygen، يمكن أن يفقد نشاطه بتأثير الكاروتينيات اللايوكسية التي تتأكسد بدورها مكونة مشتقات ايوكسية epoxide derivative. ومن ثم يمكن اعادة توليد الكاروتينيات اللايوكسية والواقية وذلك من مشتقاتها الايوكسية عبر تفاعل ظلام dark reaction بوجود انزيم carotenoid deepoxidase يساعد في حدوث هذا التفاعل.

انتقال الطاقة الى الكلوروفيل Transfer of energy to chlorophyll : بسبب وجود

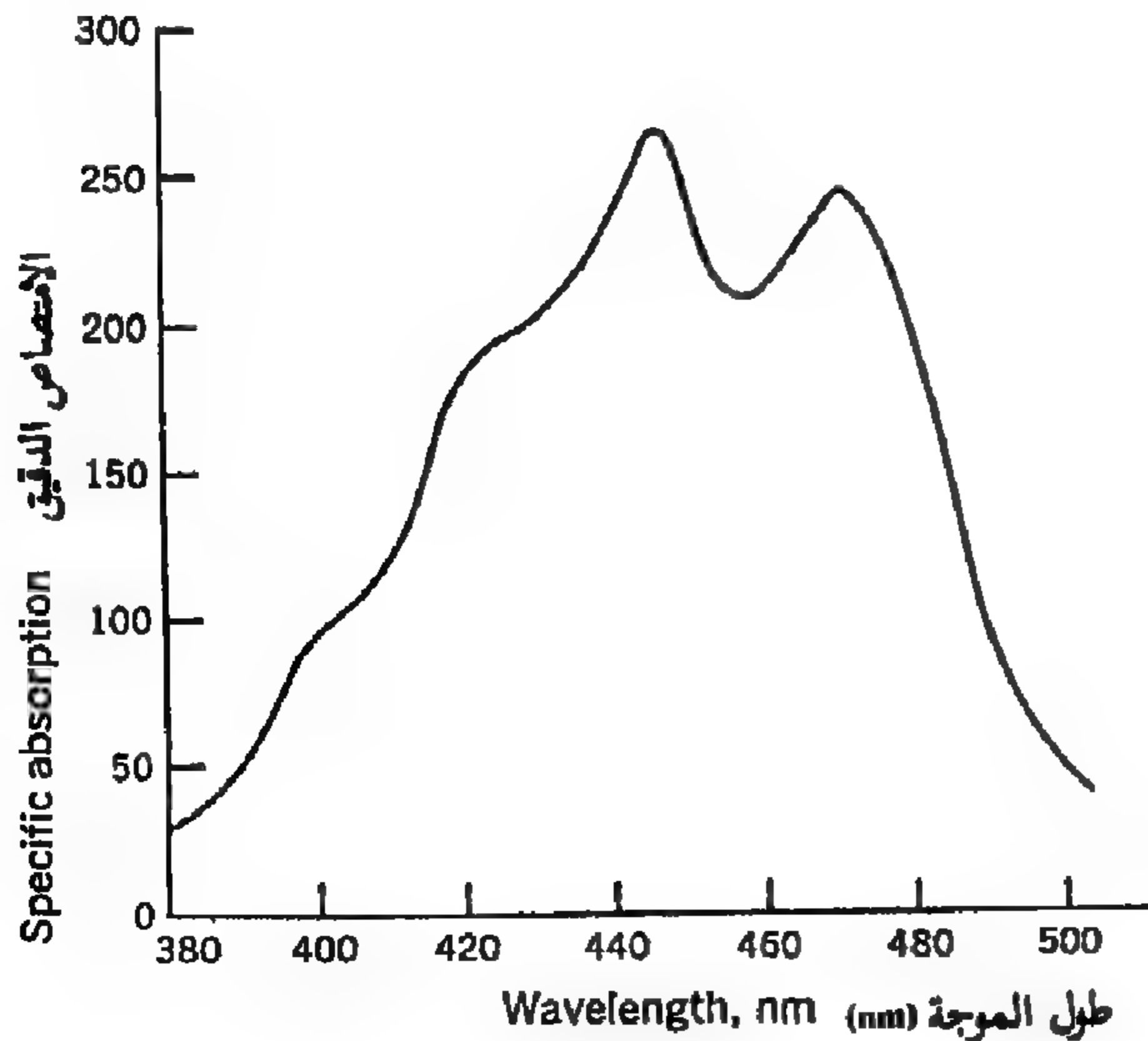


شكل 4-10 : دورة الأوكسايد وتثبيط مركبات الكلوروفيل والأوكسجين المهيجة (عن كرينسكى 1966 N.I.Krinsky، في مادة واردة في كتاب جودوين Goodwin وآخرين، كيمياء البلاستيدات الخضراء الحوية (بالانجليزية) نيويورك Academic Press

الكاروتينيات في كل أنسجة البناء الضوئي photosynthetic tissue يمكن للمرء ان يستنتج دورها في هذه العملية الحية. غير ان هذا الدور هو ثانوي حتماً بسبب ان الانسجة الغنية بالكاروتينيات والخالية من الكلوروفيل لا تشارك في البناء الضوئي. يعتقد الكثير من الباحثين (20، 23، 76) ان الطاقة الضوئية التي تمتصها الكاروتينيات تنتقل الى كلوروفيل - a (او كلوروفيل البكتريا - bacteriochlorophyll- a) وهناك ينتفع بها في عملية البناء الضوئي. ولقد تحصلوا على دليل يبين لحدوث ذلك من النظر في امتصاص الضوء بواسطة الكاروتينيات والذي ينتج عنه فلورة الكلوروفيل Fluorescence of chlorophyll. ويوضح الشكل (5-10) الطيف الامتصاصي absorption spectrum لكروتين - p.

صبغات الفيكوبيلينات Phycobilins

يظهر ان البليروتين biliprotein الاحمر والازرق والذي يسمى بالفيكواريثرينات phycoerythrins والفيكوسيانينات phycocyanins على التوالي، يوجد في الطحالب وحدها. وعلى اسوء الاحتمالات فصلت هذه المركبات من الطحالب فقط (65). يعتبر الفيكوبيلين phycobilin، وهو واحد من شقي البليروتين في الكروموفور chromophore، شديد الارتباط بالبروتين المشارك معه مما يعقد دراسة امر الفيكوبيلينات في حالتها النقية. وبالتالي فأن معلوماتنا



شكل 5-10 : طيف امتصاص كاروتين-بيتا في الهيكسين hexane (عن تشلي Zscheile وآخرين، 1942، مجلة فسيولوجيا النبات، 331:17).

عن هذه الصبغات اتت من دراسة مركب الصبغات مع البروتين - Pigment . protein complex

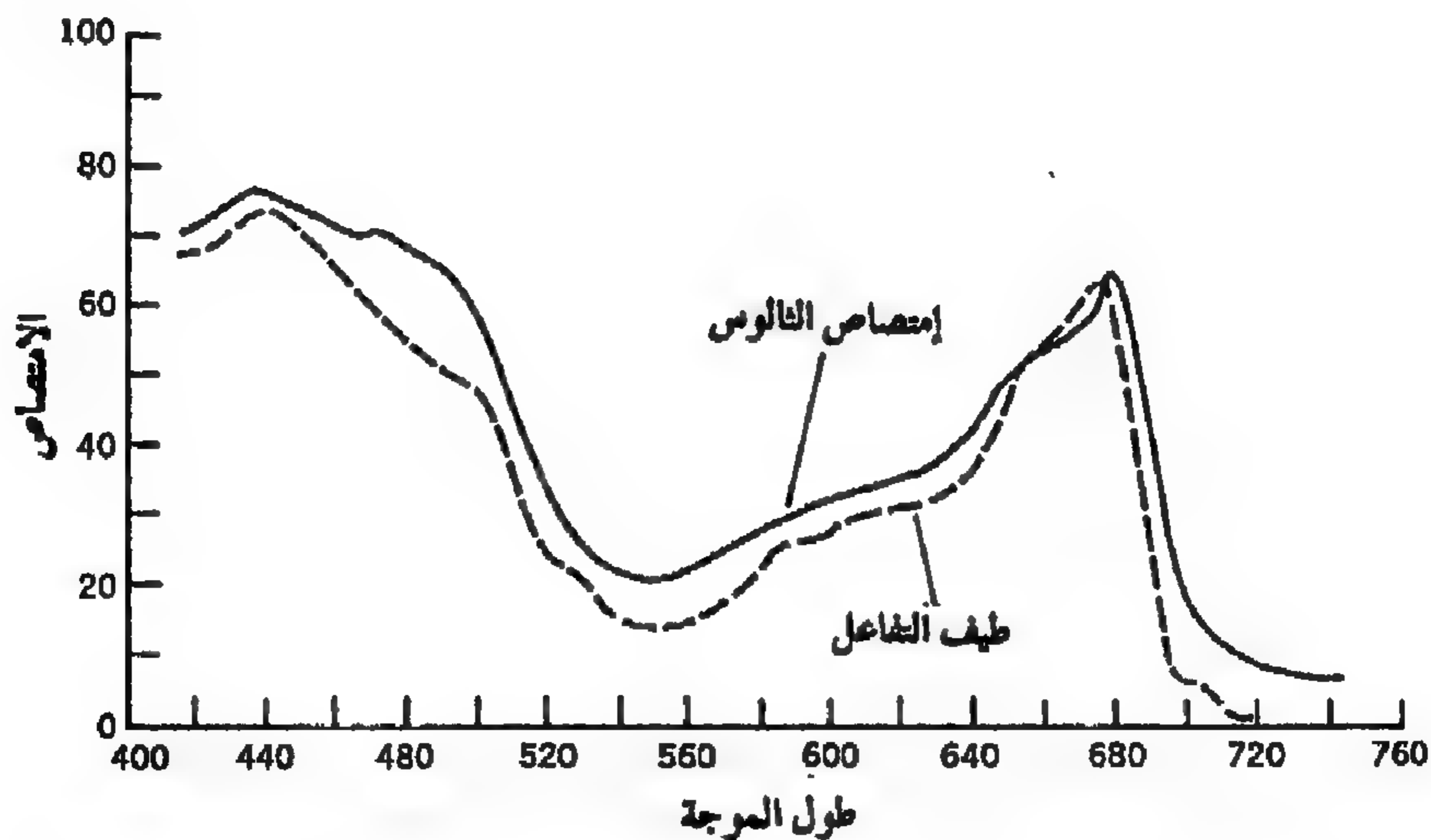
تكتسب الأطياف الامتصاصية للفيكوبليينات اهمية خاصة عندما يؤخذ في الاعتبار نشاط الاخيرة في نقل الطاقة الضوئية الى الكلوروفيل للانتفاع بها في البناء الضوئي. هذا وللطيف الامتصاصي لصبغة ال- R - فيكواريترين نهايات عظمى عند 495 و 540 و 565 نانومتر (nm) مع قدر وفير من الامتصاص عموماً في المجال من 495 - 565 نانومتر (nm) (25). وبالمثل يمتلك الطيف الامتصاصي لـ R - فيكوسياتين نهايات عظمى عند 550 و 615 نانومتر مع امتصاص عال نسبياً في المنطقة بينهما (53).

لقد سبق وان ذكرنا ان الكاروتينيات والفيكوبليينات تتمتع بجانب الكلوروفيل بفعالية في امتصاص طاقة الضوء التي ينتفع بها في البناء الضوئي. ويعتبر الدور الذي تلعبه الكاروتينيات والفيكوبليينات دوراً غير مباشر يكمن في كون ان الطاقة التي يمتصها تنتقل الى الكلوروفيل قبل ان تصبح «فعالة active» في البناء الضوئي. يمكن التحصل على شواهد تجريبية على مشاركة صبغات غير الكلوروفيل (تسمى احياناً بالصبغات الاضافية - المساعدة accessory pigments) في البناء الضوئي وذلك من عقد مقارنة بين الطيف الامتصاصي لخلية حية وطيفها الفاعل action spectrum. يمكن الحصول على الطيف الفاعل عن طريق قياس معدل البناء الضوئي المتأثر بالضوء، بتغيير اطوال موجاته وتثبيت شدته. يعتبر الشكل (6-10) مثالا للطيف الفاعل.

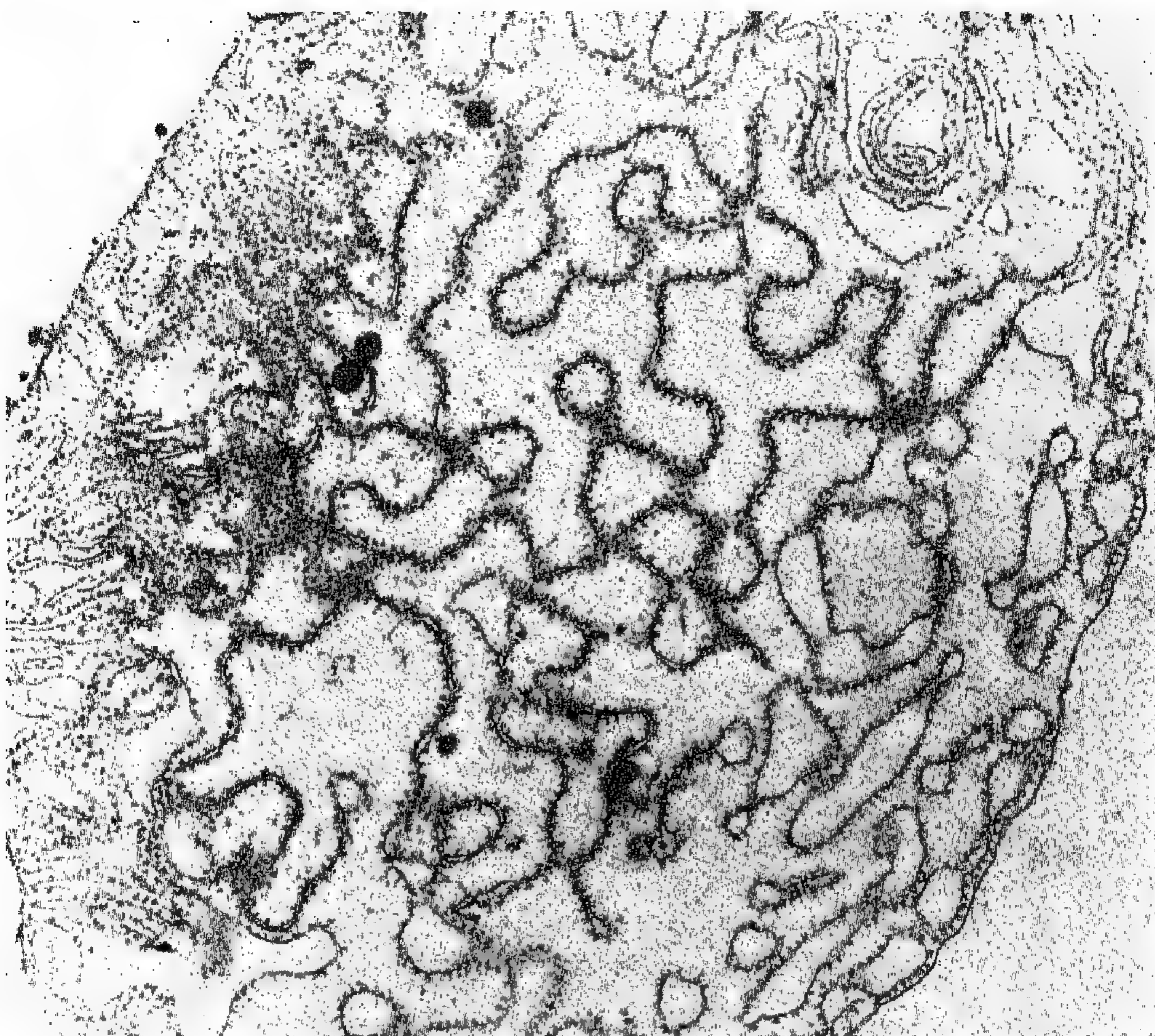
نطرح هنا سؤالاً عن المواقع الفعلية لتواجد الفيكوبليينات. تحتوي الطحالب الحمراء على بلاستيدات خضراء بينما تحتوي خلايا الطحالب الزرقاء - المخضرة والقسم الطحلي من الكريبتوفايثا Cryptophyta على تركيب صفائحي lamellar structure حر (ونقصد بذلك ان هذا التركيب لا يحدده غشاء كما في البلاستيدات الخضراء). لقد اقترح جيروود Giraud (34) ان الفيكوبليينات تتواجد في حيز matrix البلاستيدة الخضراء. كما اظهر تحليل الفحوص المجهرية الالكترونية التي اجراها بوجاراد Bogorad وآخرون (11،14) على التركيب

الصفائحى للعديد من النباتات التى حدثت فيه طفرة كـ *Cyanidium caldarium* التى افتقر بعضها للفيكوبليينات - تعضيداً لملاحظات جيرود Giraud . فلقد اكتشف هؤلاء الباحثون ان صفائح lamellae النبات البرى لم تكن اكثر سماكة من صفائح تحوراته الطفرية التى خلت من الفيكوبليينات، مما يوحي ان هذه الصبغات لا تدخل فى التركيب الصفائحى.

يوحي البحث الذى اجراه كل من غانت وكونتى Gantt and Conti (30) على الطحلب الاحمر بورفيريديوم كريونتم *Porphyridium cruentum* ان صبغات الفيكوبليينات لا تتواجد حرة فى حيز البلاستيدة بل توجد مرتبطة بصفائح البلاستيدات الخضراء. ويتحدد الفيكواريثرين فى هذا الكائن الحى فى حبيبات صغيرة متصلة بالصفائح فى ترتيب عالى الانتظام شكل (7-10). على الرغم من احتمال الخلط بين هذه الحبيبات وبين الريبوسومات ribosomes، الا ان الحبيبات تكون اكبر من الريبوسومات ولا تتواجد فى الترتيب المميز للريبوسومات المحددة باغشية. كما انها تتمتع بمقاومة استخلاص انزيم الريبونوكليز ribonuclease. لقد تمت ملاحظة وجود حبيبات الفيكواريثرين فى طحالب حمراء اخرى.



شكل 6-10: طيف التفاعل وطيف الامتصاص لطحلبى أخضر *Ulva taniata*، لاحظ أن البناء الضوئى يكون نشطاً عند أطوال الموجات 500-480 نانومتر، مما يشير إلى بعض من انتقال الطاقة من الكاروتينيات إلى الكلوروفيل (عن هكسو Hexo وبلنكس Blinks . 1950 ، مجلة الفسيولوجيا العامة ، 89:33 . بتصريح من University press).



اكتشف غانت وكونت (28، 29، 30) ان الحبيبات الموجودة في الطحالب حيث يكون الفيكوسيانين هو السائد على الفيكوبلين، يحل محلها «صفوف مجزأة ومخلخلة تتكون من اقراص رقيقة». لقد لاحظنا هذا النوع من التصنيف او التنظيم مثلاً في *P. aeruginosa* وهو طحلب يكون الفيكوسيانين فيه هو الفيكوبلين السائد.

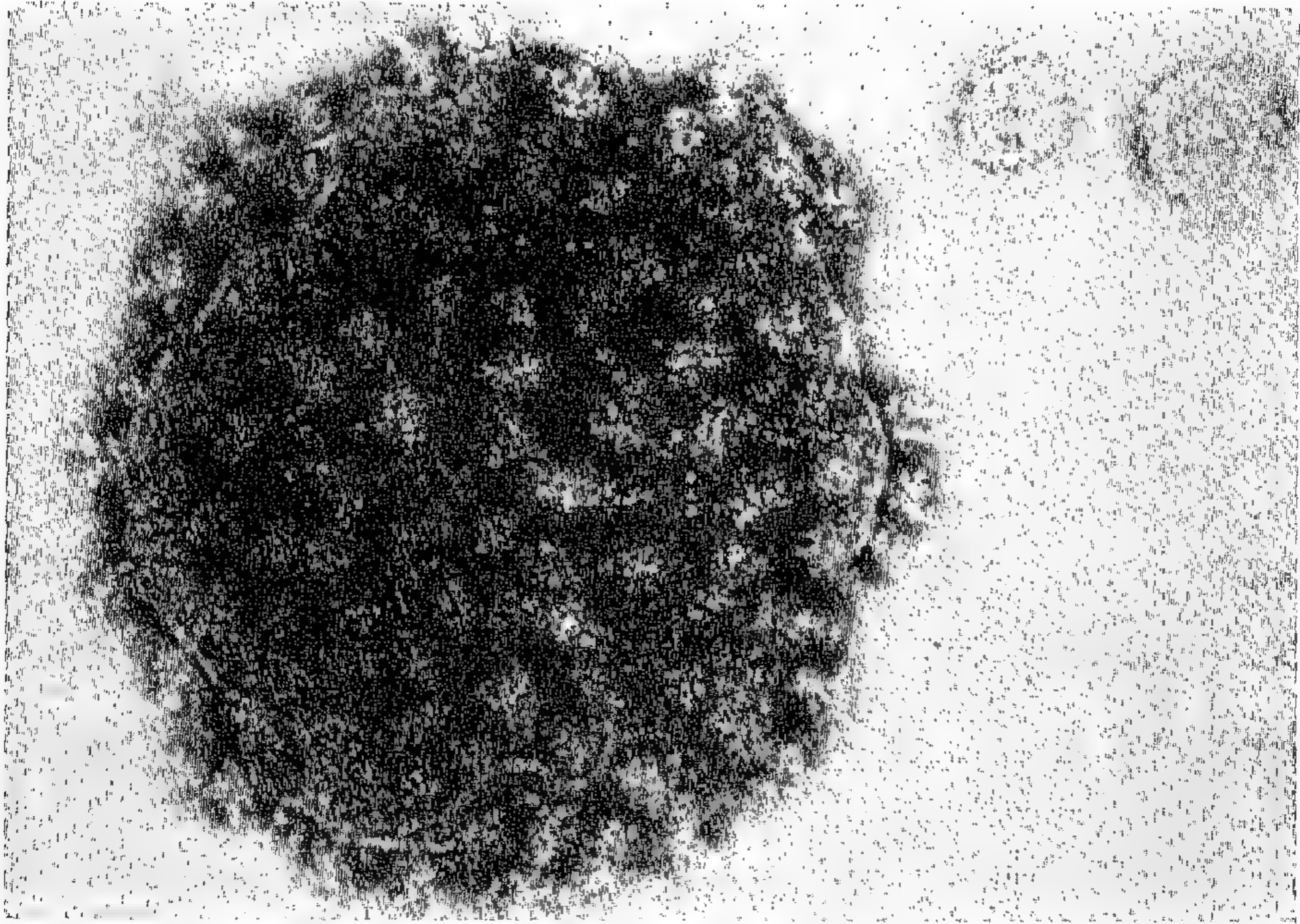
البلاستيدات الخضراء The chloroplasts

تبدأ عملية البناء الضوئي الرائعة وتنتهي برمتها في حدود البلاستيدة الخضراء، التي هي من الدقائق السيتوبلازمية التي تدهش العقول بدرجة تعقيدها في البنية. وكيف لا والبلاستيدة الخضراء المضاءة تمتص الطاقة الضوئية

وكذلك ثانى اوكسيد الكربون حيث يتم تحويله الى النشاء ويتم ايضاً تحرير الاوكسجين فبهذا التركيب السيتوبلازمى الدقيق او نظيره فى بكتريا البناء الضوئى، ونعنى الكروماتوفور chromatophore، يتعلق كل نظام الكائنات الحية ويرتبط وجودها ذاته.

تركيب (بنية) البلاستيدة الخضراء Structure of the chloroplast

يغلف محتويات البلاستيدة الخضراء غلاف يتألف من غشائين يطويان حيزاً. يتميز الغشاءان بالنعومة والاستمرارية دونما ثقب أو نتوءات (72). لقد تم الحصول على شواهد بان غلاف البلاستيدة الخضراء ذو نفاذية تفاضلية differentially permeable. فعلى سبيل المثال لاحظ مدراك Mudrack (62) ان



شكل 7.10 : الصفحة السابقة : قطاع فى بلاستيدة خضراء من *Porphyridium cruentum*. لاحظ أن الحبيبات مرتبطة بالجانب «الخارجي» لكل صفيحة lamellae، وخلق غلاف البلاستيدة منها. الصورة العليا : حبيبات من قطعة أو جزء من بلاستيدة خضراء لنفس النبات السابق، بدرجة تكبير عظمى، وتوضح الوحدات الفرعية المميزة، رغم دقتها. (عن جاننت Gantt وكونتى Conte 1967. فى مقالتهما «عن تحول الطاقة عبر جهاز البناء الضوئى»، القيت فى المؤتمر البيولوجى فى بروكهافن، مجلة البيولوجيا، 393:19).

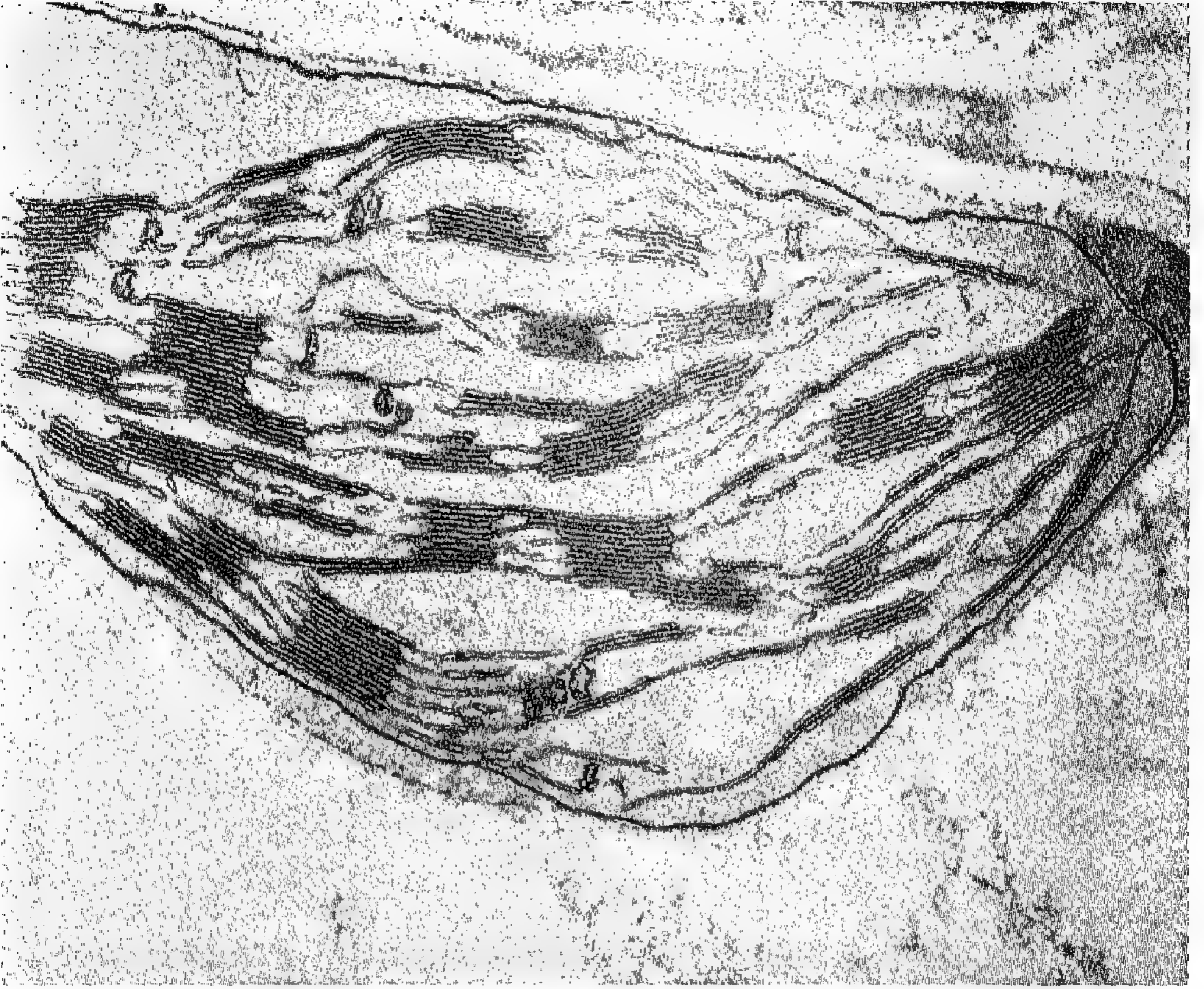
البلاستيدات الخضراء للـ *Agapanthus umbellatus* قد تبلزمت وفكت بلزمتها *deplasmolyzed* بنفس المعنى المقصود في الحديث عن الخلية عند تعريضها لمحاليل ذات جهود ازموزية *osmotic potentials* مختلفة.

يكشف القطاع المأخوذ في بلاستيدة خضراء عن منظومة معقدة من الأغشية ضمن حيز حبيبي. تسمى الأغشية الداخلية هذه بالصفائح، كما يشار الى الحيز المحيط بها بالستروما *stroma*. كما تظهر الصفائح متزاوجة في القطاع وذلك بما يؤدي لظهور تراكيب اشبه بالاكياس اسمها مينكه *Menke* (60، 61) بالثايلوكويدات *thylakoids*. وفي البلاستيدات الخضراء للنباتات الراقية تنظم بعض الثايلوكويدات (ثايلوكويدات - الجرانا *granum thylakoids*) في مجاميع يفصل كل مجموعة عن الاخرى فراغ مكونة تراكيب عالية الانتظام تدعى بالجرانا *grana*. وتمتد بعض الثايلوكويدات للجرانا الواحدة عبر الستروما بالارتباط بجرانا اخرى. تسمى حلقات الوصل بين الجرانات احيانا بصفائح الستروما او بثايلوكويدات الستروما *stroma lamellae or stroma thylakoids*.

تفتقر بلاستيدات الطحالب الخضراء الى الجرانا، كما وان صفائح الطحالب الخضراء - المزرقه توجد معراة في السيتوبلازم بلا غلاف يأويها. وفي هتين الحالتين توجد صبغات البلاستيدة الخضراء موزعة بانتظام على او في غضون الصفائح. ولكن صبغات البلاستيدة الخضراء للنباتات الراقية توجد محددة في الجرانا. في حالة وجود الفيكوبليينات فأنها تتواجد في شكل حبيبات صغيرة ترتبط بالصفائح (انظر شكل 10-7).

يوجد في حيز البلاستيدة علاوة على المنظومة الصفائحية حبيبات وقطيرات دهنية *lipid droplets* وحبيبات من النشاء واخيراً حويصلات. كما يوجد احيانا ضمن حيز البلاستيدة في خلايا الطحالب بقعه عينية *eye spots* ومراكز نشوية *pyrenoids*. ويوضح الشكل (10-8) صورة بالمجهر الالكتروني لبلاستيدة خضراء لنبات راقى نمطى.

صفائح البلاستيدة الخضراء *The chloroplast lamella*: كما سبق وان ذكرنا تتحدد



شكل 8-10 : صورة بالمجهر الالكتروني توضح قطاعاً عرضياً في بلاستيدة خضراء لنبات السبانخ كامل النمو، صبغت بيرمنجنات البوتاسيوم $KMnO_4$ (عن بارك 1965 Park، الواردة في كتاب فيرنر Varner وآخرين. كيمياء النبات الحيوية نيويورك Academic Press).

الصبغات الفعالة في البناء الضوئي ضمن نظام الصفائح في البلاستيدة الخضراء. ففي الاشكال الادنى لحياة النبات تتوزع الصبغات بانتظام على كامل سطح الصفائح، بينما تتحدد الصبغات في الاشكال الارقى للنباتات بمساحات معينة من الصفائح. وتوجد هذه المساحات في العادة في طبقات الواحدة منها فوق الاخرى ويسمى الصف منها بالجرانا. ويبدو ان هناك اجماع بين العديد من المختبرات على ان اغشية البلاستيدة الخضراء تتكون من وحدات فرعية subunits من البروتين الدهني lipoprotein (16، 50، 87) وتتكون هذه الوحدات الثانوية حسبما جاء في ابحاث وير وبنسن Weier and Benson (87) واخرين (15، 4) من قلب بروتيني protein core يغطيه غلاف من الدهون. كما يفترض

ان الغشاء الخارجى للبلاستيدة الخضراء يتكون من طبقة من الدهون.

يعتقد ان اغشية البلاستيدة الخضراء تتألف من صفيحة وحيدة من الوحدات الثانوية من البروتين الدهنى lipoprotein subunit. وفى المواضع حيث يلتقى غشاءان كما فى حالة الجراننا نلاحظ صفيين من الوحدات الفرعية هذه شكل (9-10) وتسمى مساحات الالتصاق هذه بالحواجز partitions. كما توجد ثلاثة فراغات شفافة - الكترونية محبة للماء hydrophillic وهى الفراغات المحاطة بالاغشية الحبيبية وتدعى لأكيولى loculi، ثم الفراغات المحصورة بالاغشية الشبكية (صفائح الستروما) وتدعى القنيات الشبكية fert channels واخيرا الفراغ الحاوى للستروما والثايلوكويدات. تدعى اطراف الثايلوكويدات شبه القرصية بالحواف margins. وحيث ان اغشية الثايلوكويدات وخصوصاً حواجزها لا تنتفخ او تفقد الماء فإنه يعتقد انها غير محبة للماء hydrophobic (87).

يمثل الشكل (9-10) نموذجاً لبلاستيدة خضراء مبين بها موضع واتجاه المركبات الاساسية التى تؤلف اغشية الثايلوكويد. وتجاور الاغشية الكارهة للماء مواداً متميعة (مائية) aqueous materials يحويها حيز الستروما وقنيات شبكية fert channels والأأكيولى loculi. وتكون هذه الأغشية مبتلة بفعل الجوار، وبهذا يمكن الاستنتاج بان الاغشية مغلفة باغلفة محبة للماء بمعنى ان تكون هذه الاغلفة محيطة بالوحدات الفرعية المكونة للاغشية. ويمكن ان يتكون الغلاف المحب للماء من galactolipids والـ sulfolipids وهما من الدهون، ولهذين المركبين خواص سطحية surfactant ومجاميع بروتينية محبة للماء (67، 87). كما ويملك تركيب الحاجز المزدوج بين وحدتين فرعيتين غلاف من الدهون المحبة للماء وذلك على الجوانب المواجهة للاكيولى. ولكن فى مواضع التحام وحدتين فرعيتين تتواجد مناطق كارهة للماء. وفى هذه المناطق بالذات تتركز جزئيات الكلوروفيل.

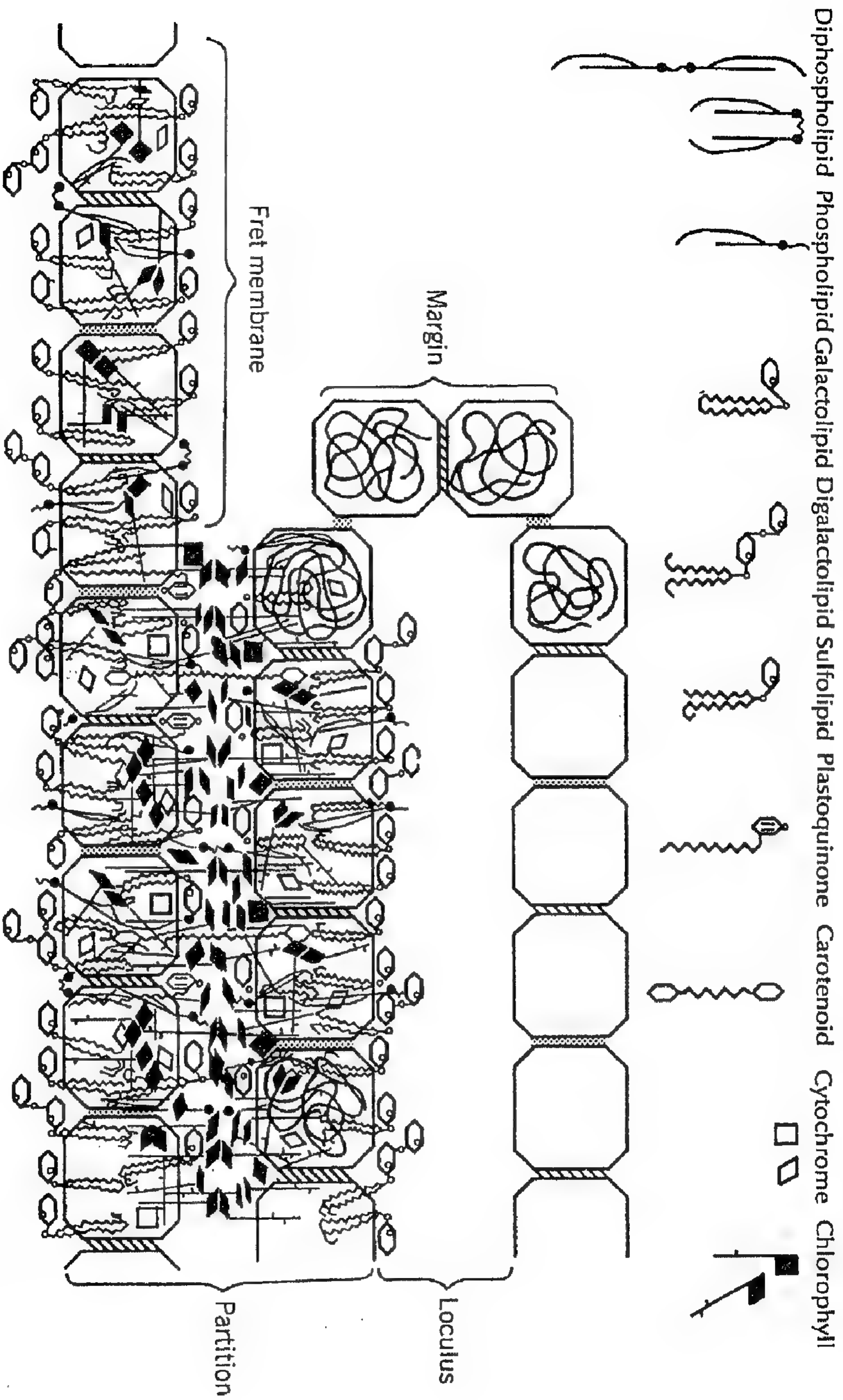
كما سبق وان اشرنا ان الاجزاء الخارجية من الوحدات الفرعية والتى تعتبر مكونات اغشية الثايلوكويد، تتألف بدورها من مجاميع محبة للماء لسلاسل البروتين والمكونات الايونية الكربوهيدراتية المائية للدهنيات السطحية التى

تتألف منها الوحدات الفرعية. يتركز الجزء الغالب من المكون الكاره للماء لهذه الجزئيات في دواخل الوحدات الفرعية. كما وان جزئيات الكلوروفيل الكاره للماء نسبياً فتتمركز في مناطق اتصال الحواجز. ربما تكون جزئيات الكلوروفيل مغلقة تماماً بالوحدات الفرعية، او ربما تحتل «رؤوسها» البورفيرينية porphyrin "heads" – وهي الأكثر حباً للماء، تحتل المساحة بين الوحدات الفرعية، بينما تدفن «ذيولها» الكارهة نسبياً للماء، في داخل الوحدات الفرعية. وهكذا يكون ترتيب جزئيات الكلوروفيل داخل الحاجز غير متجانس. تحوى الاغشية الشبكية على جزئيات الكلوروفيل ايضاً. وفي هذه الحالة تغلف الوحدات الفرعية هذه الجزئيات تماماً. يوضح النموذج الذى اتى به وير وبنسن Weier - Benson على تحديد مواضع الجزئيات الاخرى مثل الكاروتينات والسايتركرومات cytochromes والبلاستوكوينون plastoquinone والدهنيات الفوسفاتية phospholipids داخل اغشية الثايلكون شكل (9-10).

لقد اخذ في اعتبار الدراسات ايضاً (87) احتمال مطابقة الوحدات الفرعية الاربعة المكونة للحواجز، مع الكوانتسوم quantasome انظر شكل (5-11). هذا مع العلم بان الترتيب الكيميائى وتحديد الموضع والاحجام تتطابق نوعاً ما. واخيراً يعتقد بان الكوانتسوم يتألف من اربعة وحدات فرعية (68).

تكون البلاستيدة الخضراء: The formation of the chloroplast

كما كانت الحال في الميتكوندريا، ظلت مسألة تغير عدد البلاستيدات الخضراء في الخلية الواحدة بلا حل مرضى. يعتقد البعض انها تظهر من جديد بينما يعتقد الاخرون انها تظهر عن طريق نوع من الاستنساخ. ولقد اقترح شكل للاستنساخ غير المباشر استوحى من مراقبة البلاستيدات التى فقدت بطريقة او باخرى قابليتها على انتاج الكلوروفيل. وعلى ما يبدو ان تلك البلاستيدات قد انتجت مثيلاتها اى بلاستيدات خالية من الكلوروفيل. علاوة على ذلك فقد رقب انقسام البلاستيدات الخضراء الناضجة وذلك في العديد من انواع الطحالب وبعض انواع النباتات الراقية كالسرخسيات في طورها

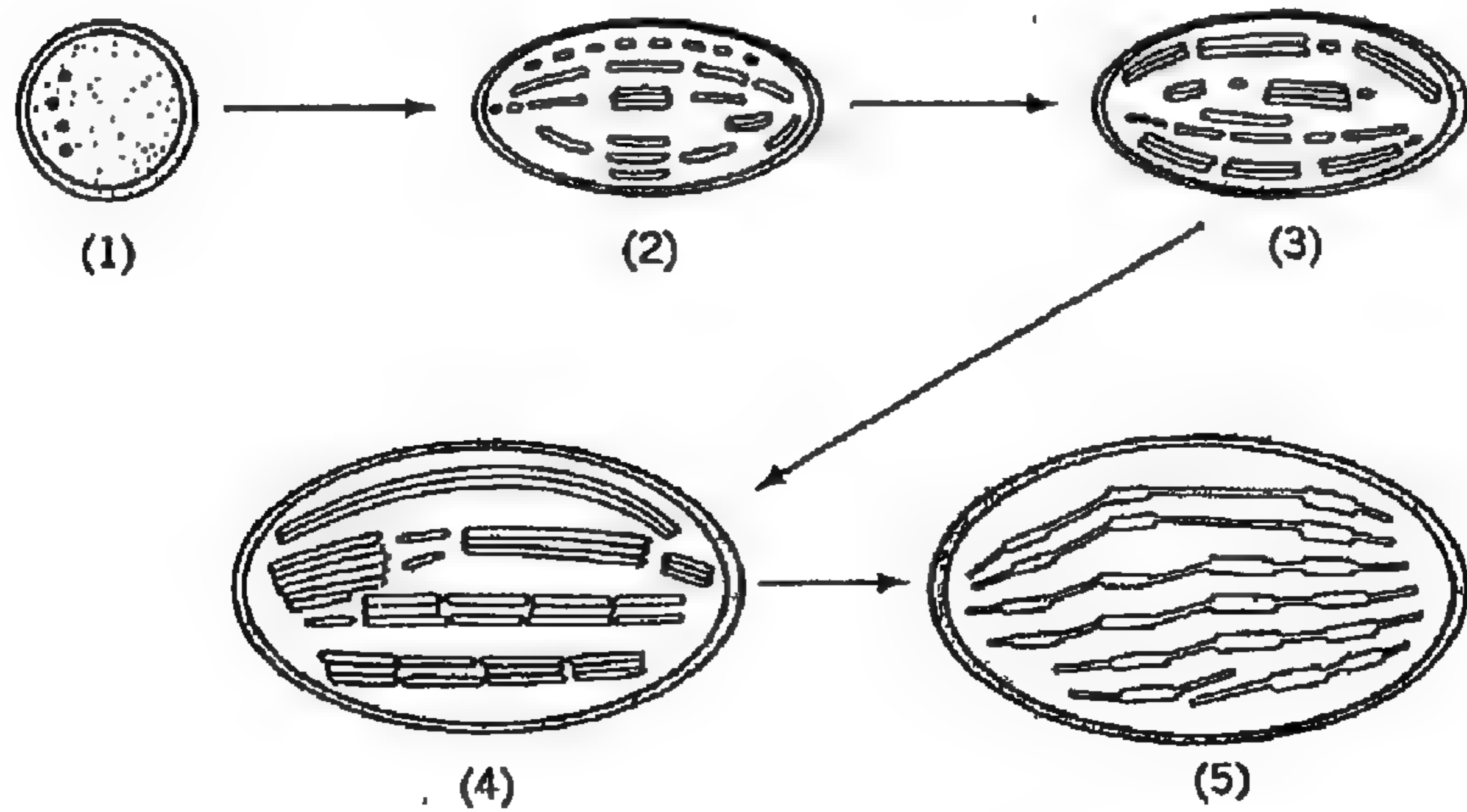


شكل 9-10 : نموذج ويدر-بسنون Weier - Benson ، ويوضح وضع وترتيب المركبات التي تتكون منها أغشية الثايلاكويد.
 (عن ويدر وستوكينك وشموي Weier, Stocking and Shumy, 1967. في بحث حول تحول الطاقة عبر جهاز البناء
 thylakoid)

المشيحي fern gametophyte (67) ولكن كالفن Calvin قدم بعض المشاهدات دفاعاً عن القول بأن البلاستيدات تخلق من جديد *de novo*، والكيفية التي تتمكن بها الخلية من بناء منظومة صفيفية (19)

ان التماثل بين العضيات السيتوبلازمية – اى البلاستيدات الخضراء والميتكوندريا تماثل مدهش حقاً. فكلاهما يتألف من مركبات بروتينية دهنية lipoprotein فى الاساس، وتحويان على انزيمات تنفسية وصبغات، وتنتج كل منهما الـ ATP، ويزيد حجم كل منهما فى الخلية، يغلف كل منهما غشاء مزدوج double membrane، تحوى كل منهما منظومة صفيفية داخلية واخيراً يوجد فى كل منهما الـ RNA والـ DNA المميزان.

لقد تتبع فون فتستين Von Wettstein (89) بمساعدة الميكروسكوب الالىكترونى تطور البلاستيدة الخضراء ابتداءً من مرحلة ما قبل البلاستيدة proplastid وانتهاءً بالبلاستيدة الخضراء كاملة النمو. اما المراحل، كما يظهرها الشكل (10-10) فهي على الوجه التالى: 1- الطور المتقدم لما قبل البلاستيدة الذى تبدأ فيه نشوء الحويصلات vesicles، التى تبدأوا كبثور على الغشاء الداخلى لطور ما قبل البلاستيدة، 2- تترابط الحويصلات وترتب نفسها فى طبقات، 3- متابعة تلاحم ونمو المساحة السطحية للاقراص الصفيفية المتكونة (يمكن عند هذا الطور



شكل 10-10 : تطور البلاستيدة الخضراء. راجع النص للاستيعاب. (عن وتستين Wettstein، فى بحث بعنوان الجهاز الكيمياءى الضوئى، تركيبه ووظيفته، الفى فى مؤتمر بروكهافن. مجلة البيولوجيا، 138:11).

سهولة تمييز خاصية ازدواج الغشاء في الصفائح، 4- تكاثر الصفائح بما يؤدي الى تكون منظومة صفيفية غير متقطعة بدرجة ما. 5- تمايز الجرانال differentiation of grana .

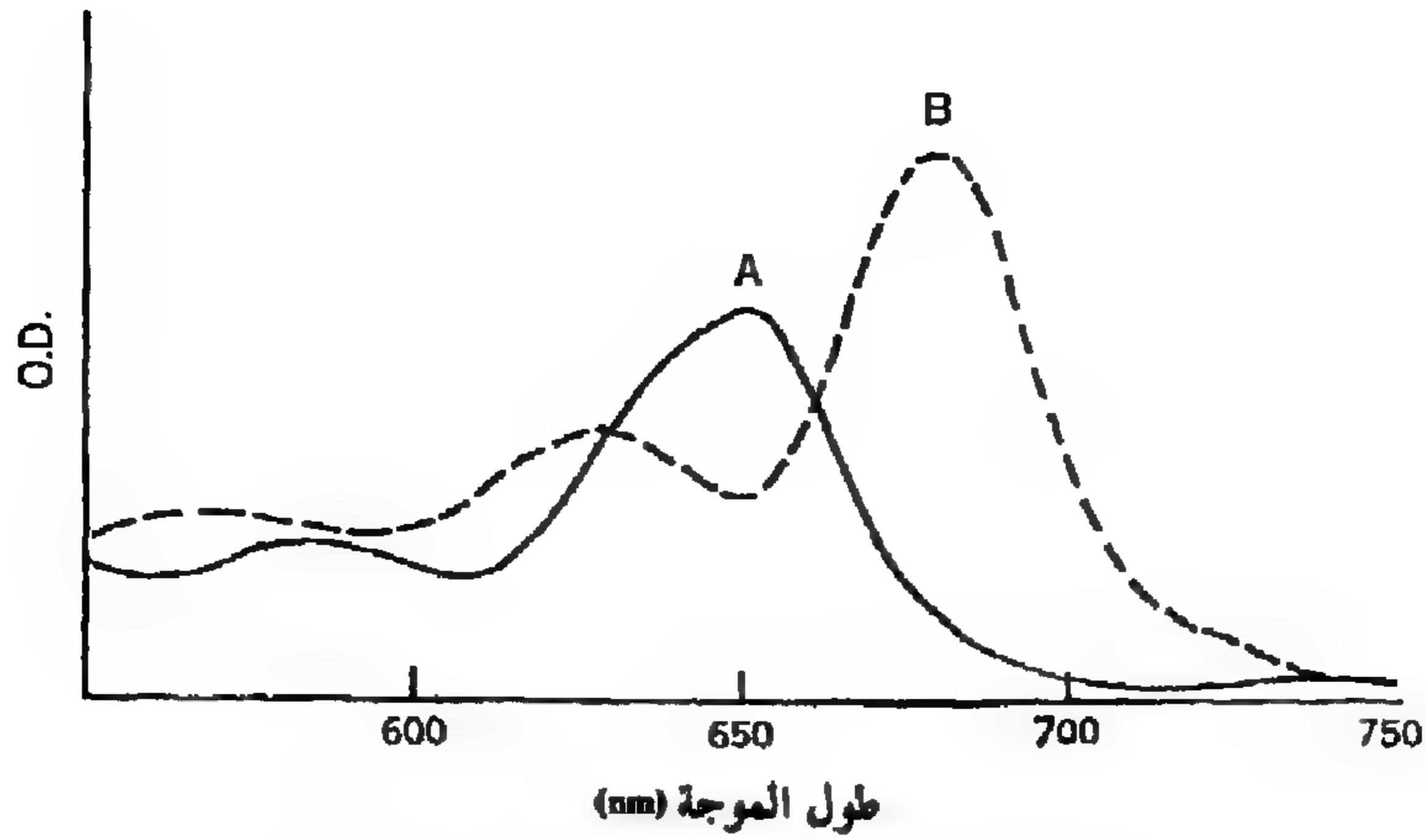
The lamellar system and chlorophyll formation

المنظومة الصفيفية ونشوء الكلوروفيل

قامت ساجر Sager (72) بفحص بلاستيدات خضراء مأخوذة من سلالة الكلاميدوموناس الناتجة من طفرة. ولقد حرمت هذه البلاستيدات الخضراء من واحد أو أكثر من مكوناتها وذلك في محاولة للتعرف على تأثير المكون الغائب، ان وجد هذا التأثير، على التنظيم التركيبي للبلاستيدة الخضراء. ولقد وجدت ان وجود الكلوروفيل ضروري لتكون الصفائح بينما لم تثر على اثر ملحوظ لوجود الكاروتينيات او غيابها مخالفة لحالة الكلوروفيل، وذلك على النظام التركيبي للبلاستيدة الخضراء.

ان بداية التغيرات الحادثة لدى اضاءة نباتات سبق حجب الضوء عنها، يمكن تتبعها بطرق القياس الطيفية الضوئية spectrophotometrically وذلك بالحصول على اطياف الامتصاص لانسجة الورقة قبل وبعد تعريضها للضوء (13). كما يوضح الشكل (10-11) فان الكلوروفيليد الاولي protochlorophyllide للنباتات المحجوبة عن الضوء (الصفراء) تختزل بالضوء photoreduced الى الكلوروفيليد chlorophyllide، وهو المركب الذي يسبق الكلوروفيل فوراً. ويعتقد ان الاختزال الضوئي للكلوروفيليد الاولي يصاحبه تغيرات مبكرة في الشكل الخارجى لتكوين الصفائح وترتيبها (13، 90).

يظهر من التجارب التي اجراها كل من غاسمان وبوغوراد Gassman and Bogorad (31، 32) ان الضوء لا يكتفى بيعث الاختزال الضوئي للكلوروفيليد الاولي ولكنه يعزز ايضاً تخليق مركب ما قبل الكلوروفيل الذي هو حامض δ -aminolevulinic acid (ALA). ويستوحون من هذا ان الجزئيات الانزيمية الداخلة في تخليق الـ ALA تتكون اثر الاضاءة وبسببها. تقوم هذه الاستنتاجات



شكل 10-11 : المنحنى (A) يمثل طيف امتصاص ورقة شاحبة لنبات الذرة (المجبوب عن الضوء)، أما المنحنى (B) فيمثل طيف امتصاص النسيج كما في (A) ولكن بعد تعريضه للضوء لمدة 30 ثانية. يبلغ الامتصاص ذروته عند حوالي 650 (nm) في الحالة (A) يحصل مركب بروتين الكلوروفيليد الأولي protochlorophyllid-protein (الهولوكروم holochrome). وعند تعريض النسيج للضوء يتم اختزال الكلوروفيليد الأولي إلى الكلوروفيليد. (عن بوجوراد 1967. Bogorad، ترتيب البلاستيدة الخضراء وتطورها، ووردت في كتاب سان بيتر San Pietro وجرير Greer وآرني Arny وآخرين: حصاد الشمس - البناء الضوئي في حياة النبات بالانجليزية) نيويورك Academic press.

على دعائمات من مشاهدات عدة: 1- تنتج اوراق الشعير الذى سبق حجبتها فى الظلام وتم تجهيزها بالـ ALA ما يصل الى عشرة اضعاف الكلوروفيليد الاولى، أى اكثر مما تنتجه اوراق المقارنة (39، 40)، بما يوحي بوجود نزر يسير من الـ ALA فى الورقة المحجوبة فى الظلام، 2- يتراكم جزء قليل من الكلوروفيليد الاولى فى اوراق البسازلاء بعد معالجتها بمركب الكلورمفينيكول chloramphenicol او البيورومايسين puromycin (من المثبطات inhibitors فى تكوين البروتين) وذلك قبل الاضاءة، 3- ان تنظيم الـ ALA فى الاوراق السابق معالجتها بالكلورمفينيكول او البيورومايسين يتغلب جزئياً على تأثير هذه المثبطات.

**The genetic autonomy
of chloroplasts**

الاستقلال الذاتى الوراثى للبلاستيدات الخضراء

لقد ظهر بوضوح شديد فى السنوات القليلة الاخيرة ان البلاستيدات

الخضراء تملك استقلالاً ذاتياً وراثياً وجزئياً. لقد كشفت العديد من الأبحاث الحديثة النقاب عن وجود كل من الـ RNA والـ DNA المميزين في جوف البلاستيدة الخضراء (41، 75، 93). كما دعمت دراسات المجهر الإلكتروني حقيقة وجود الـ RNA دعماً شديداً، تلك الدراسات التي تعرضت لرايوسومات البلاستيدة الخضراء (46)، وذلك بعزلها عن البلاستيدات الخضراء ودراستها (56). يوضح الشل (10، 12) صورة مأخوذة بالمجهر الإلكتروني لبلاستيدة خضراء من ورقة نبات الذرة، حيث تظهر فيها رايوسومات البلاستيدة الخضراء. كما أن الشواهد على احتواء البلاستيدة الخضراء على الـ DNA قد اكتسبت تأكيداً أكبر. إذا استعرضت إحدى التجارب التي أجراها غوفيو وبراخت (36) Goffeau and Brachet.



شكل 10-12 : صورة بالمجهر الإلكتروني لبلاستيدة خضراء من ورقة نبات الذرة. لاحظ العدد الضخم من النقاط السوداء الصغيرة الموجودة في مصفوفة البلاستيدة الخضراء والتي تشير إلى مواضع الرايوسومات (عن بوجراد bogorade 1967، في كتاب سان بيترو وجريرو وآرني. حصاد الشمس - البناء الضوئي في حياة النبات. نيويورك Academic press.

الشواهد الدالة على وجود الـ DNA في البلاستيدة الخضراء للطحلب الاخضر اسيتبولاريا *Acetabularia* التي انتزعت منها النواة، وبهذا استبعد تلوث البلاستيدة بالـ DNA النووي الذي يمكن ان يخرج من النواة اثناء الكشف.

في حين تمتلك البلاستيدة الخضراء مصدرها المتميز polymerization في الـ RNA والـ DNA بجانب قابليتها على استنساخ نفسها يحق للمرء ان ينظر اليها من اعتبار انها خلية داخل خلية. ان بلمرة الـ RNA البلاستيدي وتخليق انزيم الـ RNA - polymerase قد تم الكشف عنهما في البلاستيدات الخضراء (7،13). كما وان الكثير من الدراسات قد اوضحت تحول الاحماض الامينية الى البروتين (5،42،66). مما يوحي بوجود الـ RNA - الناقل messenger - RNA بجانب الـ RNA - الريبوسومي ribosomal RAN. وبالفعل فعند تعريض النباتات للضوء بعد حجبها عنه يتضاعف المحتوى البروتيني للبلاستيدات الخضراء في الورقة وذلك خلال 48 ساعة (38). يترتب على وجود النشاء في البلاستيدة الخضراء استنتاج امتلاك البلاستيدة لكل الانزيمات الضرورية لاختزال ثاني اوكسيد الكربون الى الكربوهيدرات. وسوف نناقش في الفصل التالي مسألة تخليق البلاستيدة الخضراء لانزيمات مساعدة coenzyme مثل الـ ATP والـ NAD والـ NADP. واخيراً كشفت بعض الابحاث عن تخليق الدهون في البلاستيدات الخضراء المعزولة isolated chloroplasts (3،43،82).

بطبيعة الحال يكون الانسان محقاً اذا ما اعتبر البلاستيدة الخضراء عضوية حية تتمتع باستقلال جزئي ان لم يكن كلي. هذا مع العلم انه لم يكشف بعد عن امكانية فصل البلاستيدات الخضراء وزرعها في وسط خلو من الخلايا الحية. واذا ما تم ذلك في وقت ما فسوف نتمكن من القطع بأن البلاستيدة الخضراء تتمتع باستقلال وراثي كامل. لقد اجرى الباحثان ريدي وليتش Ridey and Leech (71) اولى الخطوات على هذا الطريق وكشفا على ان للبلاستيدات الخضراء مقدرة الانقسام خارج الجسم الحي in vitro. كما كشف الباحث ريبيز Rebeiz واخرون (70) عن امكانية تكون الجرانا خارج الجسم الحي.

الكروماتوفور البكتيري: The bacterial chromatophore

لا تخلو بعض النصوص حتى الآن من القول بأن صبغات بكتريا البناء الضوئي قابلة للذوبان أكثر من كونها منتمية لتراكيب ذات انتظام. ولكن منذ ان قدم الباحث جاشمن Schachman وآخرون (74) بحثهم الطليعي، جرى الاتفاق على وجه العموم على ان صبغات بكتريا البناء الضوئي توجد محدودة في تراكيب تدعى بالكروماتوفورات. يوضح الجدول (2-10) مكونات الكروماتوفورات المعزولة من بكتريا الكبريت الأرجوانية chromatium.

يعتبر الكروماتوفور تركيب محب للماء عالي الاستقرار بالنسبة للمذيبات غير المحولة للصفات الطبيعية. ويشير هذا الى وجود غلاف بروتيني يعلو سطح الكروماتوفور (8)، اما اذا ما عولج بمحاليل مغيرة للصفات الطبيعية ودافئة يمكن

جدول 2-10: تركيب الكروماتوفورات المجمدة على الجاف lyophilized chromatophores لقد حول المركب المعطى على أساس الوزن الجاف إلى جرامات لكل مول من الكروماتوفورات، باستخدام الوزن الجزيئي لـ 13 مليون. وبتعيين الوزن الجزيئي المتوسط لكل مادة يمكن الحصول على تقدير عدد جزيئات كل مادة في الواحد من الكروماتوفورات. تمثل نسبة المول «الوحدة الدنيا» للمركب. كما تمثل هذه الوحدة الوزن الجزيئي لحوالي 40.000*.

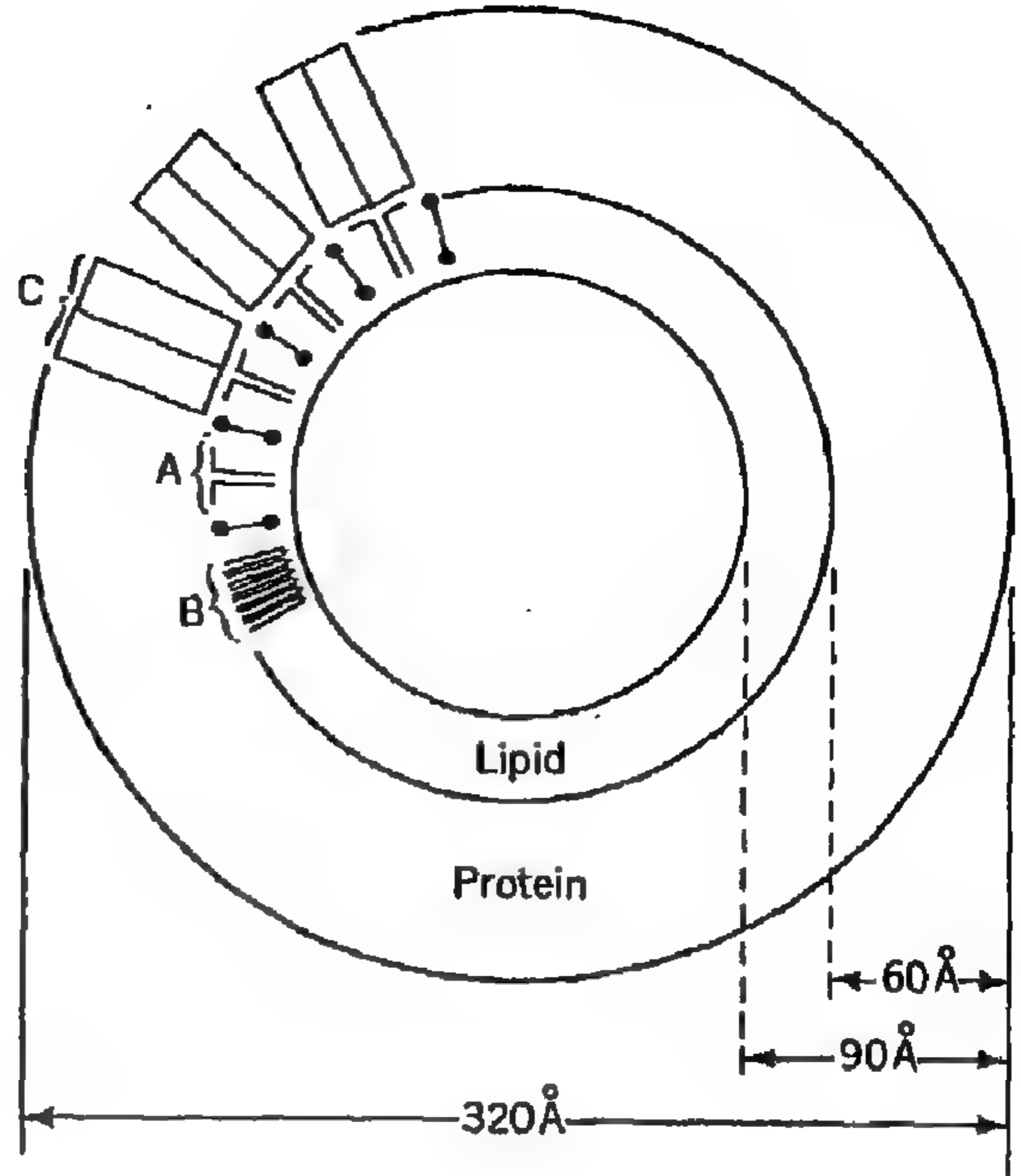
المادة Substance	جرام/مول من الكروماتوفورات g/"mole" Ch.	الوزن الجزيئي Molecular weight	عدد الجزيئات/ كروماتوفور Molecules/Ch.	نسبة المول Mole ratio
كاروتينيات	1.5	2.0×10^5	300	1
كلوروفيل بكتيري	4.2	5.5×10^5	600	2
دهنيات فوسفاتية	22.3	30×10^5	3,000	10
بروتين	61.0	80×10^5	67 000 A.A.	220 A.A.
غيرها	11.0	10.5×10^5	***120/A.A.	

* عن بيرجيرون 1959. Bergeron

** سيفالين Cephalin مع أحماض دهنية للكربون 16.

*** قيمة تقريبية للحمض الأميني المتوسط.

شكل 10-13 : التمثيل الجزيئي لأحد الكروماتوفورات. جزيئات الصبغة (A) مصفوفة في طبقة واحدة ومتراصة من الداخل بدهنيات فوسفاتية (B)، موجودة في طبقة واحدة، وخارجياً بطبقة سمكها 60-Å من البروتين (C).
عن برجرون (Bergeron، 1959).
وردت المادة في بحث الجهاز الكيميائي الضوئي، تربيته ووظيفته. مؤتمر بروكهافن للبايولوجيا. (118:11).



استخلاص الصبغات بسهولة. تغلف طبقة من الدهنيات السطح الداخلي لطبقة البروتين ويفصل الطبقتين (طبقة البروتين والدهنيات) طبقة احادية الجزيئات من جزيئات الصبغة. لاحظ هنا التشابه بين نماذج البلاستيكية الخضراء التي سبق وان ناقشناها وبين هذا التركيب. وكما هو الحال في البلاستيكية الخضراء تترتب جزيئات الكلوروفيل بحيث تكون الرأس البورفيرينية Porphyrin head في تماس مع طبقة البروتين، كما يبرز الدليل الفيتولي phytol tail الى داخل طبقة الدهنيات. يوضح الشكل (10-13) نموذجاً اقترحه برجرون (Bergeron (8) لتركيب الكروماتوفور Chromatophore.

REFERENCES

1. Akoyunoglou, G. A., and H. W. Siegelman. 1968. Protochlorophyllide resynthesis in dark-grown bean seedlings. *Plant Physiol.* 43:66.
2. Allen, M. B. 1966. Distribution of the chlorophylls. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
3. Appelquist, L. A., P. K. Stumpf, and D. von Wettstein. 1968. Lipid synthesis and ultrastructure of isolated barley chloroplasts. *Plant Physiol.* 43:163.

4. Bamberger, E. S., and R. B. Park. 1966. Effects of hydrolytic enzymes on the photosynthetic efficiency and morphology of chloroplasts. *Plant Physiol.* 41:1591.
5. Bamji, M. S., and A. T. Jagendorf. 1966. Amino acid incorporation by wheat chloroplasts. *Plant Physiol.* 41:764.
6. Bamji, M. S., and N. I. Krinsky. 1965. Carotenoid de-epoxidations in algae. II. Enzymatic conversion of antheraxanthin to zeaxanthin. *J. Biol. Chem.* 240:467.
7. Bartels, P. G., K. Matsuda, A. Siegel, and T. E. Weier. 1967. Chloroplast ribosome formation: Inhibition by 3-amino-1,2,4-triazole. *Plant Physiol.* 42:736.
8. Bergeron, J. 1959. The bacterial chromatophore. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. Brookhaven Symp. Biol. 11:118.
9. Blackman, F. 1905. Optima and limiting factors. *Ann. Botany* 19:281.
10. Boardman, N. K. 1966. Photochlorophyll. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
11. Bogorad, L. 1965. Studies of phycobiliproteins. In D. W. Krogmann and W. H. Powers, eds., *Biochemical dimensions of photosynthesis*. Detroit: Wayne State University Press.
12. Bogorad, L. 1966. The biosynthesis of chlorophylls. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
13. Bogorad, L. 1967. Chloroplast structure and development. In A. San Pietro, F. A. Greer, and T. J. Army, eds., *Harvesting the sun—photosynthesis in plant life*. New York: Academic Press.
14. Bogorad, L., F. V. Mercer, and R. Mullens. 1963. In *Photosynthetic mechanisms of green plants*. Natl. Acad. Sci. Natl. Res. Council Publ. 1145:560.
15. Branton, D. 1968. Structure of the photosynthetic apparatus. In A. C. Giese, ed., *Photophysiology*, vol. 3. New York: Academic Press.
16. Branton, D., and R. Park. 1967. Subunits in chloroplast lamellae. *J. Ultrastruct. Res.* 19:283.
17. Briggs, W. R. 1964. Phototropism in higher plants. In A. C. Giese, ed., *Photobiology*. New York: Academic Press.
18. Calvin, M. 1955. Function of carotenoids in photosynthesis. *Nature* 176:1211.
19. Calvin, M. 1959. From microstructure to macrostructure and function in the photochemical apparatus. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. Brookhaven Symp. Biol. 11:160.
20. Clayton, R. K. 1966. Physical processes involving chlorophylls in vivo. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
21. Cohen-Bazire, G., and R. Stanier. 1958. Inhibition of carotenoid synthesis in photosynthetic bacteria. *Nature* 181:250.
22. Devlin, R. M., and A. V. Barker. 1971. *Photosynthesis*. New York: Van Nostrand Reinhold.
23. Duysens, L. 1956. Energy transformations in photosynthesis. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 7:25.
24. Einstein, A. 1905. Über einen die Erzeugung und Verwandlung des Lichtes betreffenden heuristischen Gesichtspunkt. *Ann. Physik* 17:132.
25. French, C., and V. Young. 1956. The absorption, action and fluorescence spectra of photosynthetic pigments in living cells and in solutions. In *Radiation biology*. New York: McGraw-Hill.
26. Frey-Wyssling, A. 1957. *Macromolecules in cell structure*. Cambridge, Mass.: Harvard University Press.

27. Galston, A. 1950. Phototropism II. *Botan. Rev.* 16:361.
28. Gantt, E., and S. F. Conti. 1965. The ultrastructure of *Porphyridium cruentum*. *J. Cell Biology* 26:365.
29. Gantt, E., and S. F. Conti. 1966. Granules associated with the chloroplast lamellae of *Porphyridium cruentum*. *J. Cell Biology* 29:423.
30. Gantt, E., and S. F. Conti. 1967. Phycobiliprotein localization in algae. In *Energy conversion by the photosynthetic apparatus*. Upton, New York: Brookhaven Natl. Lab. 19:393.
31. Gassman, M., and L. Bogorad. 1967. Studies on the regeneration of protochlorophyllide after brief illumination of etiolated bean leaves. *Plant Physiol.* 42:781.
32. Gassman, M., and L. Bogorad. 1967. Control of chlorophyll production in rapidly greening bean leaves. *Plant Physiol.* 42:774.
33. Gibson, K. D., W. G. Laver, and A. Neuberger. 1958. Initial stages in the biosynthesis of porphyrins. 2. The formation of δ -aminolevulinic acid from glycine and succinyl-coenzyme A by particles from chicken erythrocytes. *Biochem. J.* 70:71.
34. Giraud, G. 1966. In J. B. Thomas and J. C. Goedheer, eds., *Currents in photosynthesis*. Rotterdam: Ad. Donker.
35. Glass, B. 1961. Summary. In W. McElroy and B. Glass, eds., *Light and life*. Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
36. Goffeau, A., and J. Brachet. 1965. Deoxyribonucleic acid-dependent incorporation of amino acids into the protein of chloroplasts isolated from anucleate *Acetabularia* fragments. *Biochim. Biophys. Acta.* 95:302.
37. Goodwin, T. 1960. Chemistry, biogenesis and physiology of the carotenoids. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 5: Part 1, 394. Berlin: Springer.
38. Granick, S. 1954. Enzymatic conversion of δ -aminolevulinic acid to porphobilinogen. *Science* 120:1105.
39. Granick, S. 1961. Magnesium protoporphyrin monoester and protoporphyrin monomethyl ester in chlorophyll biosynthesis. *J. Biol. Chem.* 236:1168.
40. Granick, S. 1961. The pigments of the biosynthetic chain of chlorophyll and their interaction with light. *Proc. 6th Int. Biochem. Congr. Biochem. Moscow* 6:176. Pergamon Press Ltd.
41. Hadziyev, D., S. L. Mehta, and S. Zalik. 1968. Studies on the ribonucleic acid from wheat leaves and chloroplasts. *Plant Physiol.* 43:229.
42. Hall, T. C., and E. C. Cocking. 1966. Amino acid incorporation into protein by aseptic cell-free systems from tomato cotyledons and leaves. *Biochim. Biophys. Acta.* 123:163.
43. Hawke, J. C., and P. K. Stumpf. 1965. Fat metabolism in higher plants. XXVIII. The biosynthesis of saturated and unsaturated fatty acids by preparations from barley seedlings. *J. Biol. Chem.* 240:4746.
44. Haxo, F., and L. Blinks. 1950. Photosynthetic action spectra of marine algae. *J. Gen. Physiol.* 33:389.
45. Hill, R. 1937. Oxygen evolved by isolated chloroplasts. *Nature* 139:881.
46. Jacobson, A. B., H. Swift, and L. Bogorad. 1963. Cytochemical studies concerning the occurrence and distribution of RNA in plastids of *Zea mays*. *J. Cell Biol.* 17:557.
47. Kikuchi, G., A. Kumar, P. Talmadge, and D. Shemin. 1958. The enzymatic synthesis of δ -aminolevulinic acid. *J. Biol. Chem.* 233:1214.

48. Klein, S., and L. Bogorad. 1964. Fine structural changes in proplastids during photodestruction of pigments. *J. Cell. Biol.* 22:443.
49. Koski, V. M., and J. H. C. Smith. 1951. Chlorophyll formation in a mutant white seedling-3. *Arch. Biochem. Biophys.* 34:189.
50. Krentz, W. 1964. Strukturuntersuchungen an Plastiden. VI. Über die Struktur der Lipoprotein lamellen in Chloroplasten lebenden Zelle. *Z. Naturforsch.* 19B:441.
51. Krinsky, N. I. 1966. The role of carotenoid pigments as protective agents against photosensitized oxidation in chloroplasts. In T. W. Goodwin, ed., *Biochemistry of Chloroplasts*, vol. 1. New York: Academic Press.
52. Krinsky, N. I. 1968. The protective function of carotenoid pigments. In A. C. Giese, ed., *Photophysiology*, vol. 3. New York: Academic Press.
53. Lemberg, R. 1928. Die Chromoproteide der Rotalgen. I. Justus Liebigs. *Ann. Chem.* 461:46.
54. Loomis, W. 1960. Historical introduction. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 5: Part 1, 85. Berlin: Springer.
55. Lundegårdh, H. 1966. Action spectra and the role of carotenoids in photosynthesis. *Physiol. Plant.* 19:754.
56. Lyttleton, J. W. 1962. Isolation of ribosomes from spinach chloroplasts. *Exptl. Cell Res.* 26:312.
57. Mackinney, G. 1935. Leaf carotenes. *J. Biol. Chem.* 111:75.
58. Margulies, M. M. 1964. Effect of chloramphenicol on light-dependent synthesis of proteins and enzymes of leaves and chloroplasts of *Phaseolus vulgaris*. *Plant Physiol.* 39:579.
59. Mathis, P., and K. Sauer. 1973. Chlorophyll formation in greening bean leaves during the early stages. *Plant Physiol.* 51:115.
60. Menke, W. 1962. Structure and chemistry of plastids. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 13:27.
61. Menke, W. 1967. The molecular structure of photosynthetic lamellar systems. In *Energy conversion by the photosynthetic apparatus. Brookhaven Symp. Biol.* 19:328.
62. Mudrack, K. 1956. Über Größen und Strukturänderungen der Chloroplasten in Rohrzucker und Elektrolytösungen. *Protoplasma (Wien)* 47:461.
63. Nadler, K. D., H. A. Herron, and S. Granick. 1972. Development of chlorophyll and Hill activity. *Plant Physiol.* 49:388.
64. Naqvi, S. M., and S. A. Gordon. 1967. Auxin transport in *Zea mays* coleoptiles. II. Influence of light on transport of indoleacetic acid-2-C¹⁴. *Plant Physiol.* 42:138.
65. O'hEocha, C. 1962. Phycobilins. In R. Lewin, ed., *Physiology and biochemistry of algae*. New York: Academic Press.
66. Parenti, F., and M. M. Margulies. 1967. In vitro protein synthesis by plastids of *Phaseolus vulgaris*. I. Localization of activity in the chloroplasts of a chloroplast containing fraction from developing leaves. *Plant Physiol.* 42:1179.
67. Park, R. B. 1965. The chloroplast. In J. Bonner and J. E. Varner, eds., *Plant biochemistry*. New York: Academic Press.
68. Park, R. B., and J. Biggins. 1964. Quantasome: size and composition. *Science* 144:1009.
69. Pickard, B. G., and K. V. Thimann. 1964. Transport and distribution of auxin during tropistic responses. II. The lateral migration of auxin in phototropism of coleoptiles. *Plant Physiol.* 39:341.
70. Rebeiz, C. A., S. Larson, T. E. Weier, and P. A. Castelfranco. 1973. Chloro-

- plast maintenance and partial differentiation *in vitro*. *Plant Physiol.* 51:651.
71. Ridley, S. M., and R. M. Leech. 1970. Division of chloroplasts in an artificial environment. *Nature* 227:463.
 72. Sager, R. 1959. The architecture of the chloroplast in relation to its photosynthetic activities. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. *Brookhaven Symp. Biol.* 11:101.
 73. Saussure, Théod. de. 1804. *Recherches chimiques sur la végétation*. Paris: V. Nyon.
 74. Schachman, H., A. Pardee, and R. Stanier. 1952. Studies on the macromolecular organization of microbial cells. *Arch. Biochem.* 38:245.
 75. Schiff, J. A., and H. T. Epstein. 1965. The continuity of the chloroplast in euglena. In M. Locke, ed., *Reproduction: molecular, subcellular, and cellular*. New York: Academic Press.
 76. Seely, G. R. 1966. Photochemistry of chlorophylls *in vitro*. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The Chlorophylls*. New York: Academic Press.
 77. Shen-Miller, J., and S. A. Gordon. 1966. Hormonal relations in the phototropic response. III. The movement of C¹⁴-labelled and endogenous indoleacetic acid in phototropically stimulated *Zea* coleoptiles. *Plant Physiol.* 41:59.
 78. Shlyk, A. A., V. L. Kaler, L. I. Vlasenok, and V. I. Gaponenko. 1963. The final stages of biosynthesis of chlorophylls a and b in the green leaf. *Photochem. Photobiol.* 2:129.
 79. Sistrom, W. R., M. Griffiths, and R. Y. Stanier. 1956. The biology of a photosynthetic bacterium which lacks carotenoids. *J. Cellular Comp. Physiol.* 48:473.
 80. Stanier, R. 1959. Formation and function of the photosynthetic pigment system in purple bacteria. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. *Brookhaven Symp. Biol.* 11:43.
 81. Strain, H. H., and W. A. Svec. 1966. Extraction, separation, estimation, and isolation of the chlorophylls. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
 82. Stumpf, P. K., and A. T. James. 1963. The biosynthesis of long-chain fatty acids by lettuce chloroplast preparations. *Biochim. Biophys. Acta* 70:20.
 83. Sudyina, E. G. 1963. Chlorophyllase reaction in the last stage of biosynthesis of chlorophyll. *Photochem. Photobiol.* 2:181.
 84. Sundqvist, C. 1973. The relationship between chlorophyllide accumulation, the amount of protochlorophyllide-636 and protochlorophyllide-650 in dark grown wheat leaves treated with 8-aminolevulinic acid. *Physiol. Plant.* 28:464.
 85. Thimann, K., and G. Curry. 1961. Phototropism. In W. McElroy and B. Glass, eds., *Light and life*. Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
 86. Thornton, R. M., and K. V. Thimann. 1967. Transient effects of light on auxin transport in the *Avena* coleoptile. *Plant Physiol.* 42:247.
 87. Weier, T. E., and A. A. Benson. 1966. The molecular nature of chloroplast membranes. In T. W. Goodwin, ed., *Biochemistry of chloroplasts*. New York: Academic Press.
 88. Weir, T., and C. Stocking. 1952. The chloroplast: structure, inheritance and enzymology. *Botan. Rev.* 18:14.
 89. von Wettstein, D. 1959. The formation of plastids structures. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. *Brookhaven Symp. Biol.* 11:138.
 90. von Wettstein, D. 1967. Chloroplast structure and genetics. In A. San Pietro, F. A. Greer, and T. J. Army, eds., *Harvesting the sun—photosynthesis in plant life*. New York: Academic Press.
 91. Wolken, J. 1961. *Euglena: an experimental organism for biochemical and bio-*

- physical studies*. New Brunswick, N.J.: Rutgers University Press.
92. Wolken, J., and F. Schwertz. 1953. Chlorophyll monolayers in chloroplasts. *J. Gen. Physiol.* 37:111.
 93. Zeldin, M. H., and J. A. Schiff. 1967. RNA metabolism during light-induced chloroplast development in euglena. *Plant Physiol.* 42:922.
 94. Zscheile, F., and C. Comar. 1951. Influence of preparative procedure on the purity of chlorophyll components as shown by absorption spectra. *Botan. Gaz.* 102:463.
 95. Zscheile, F., J. White, B. Beadle and J. Roach. 1942. The preparation and absorption spectra of five pure carotenoid pigments. *Plant Physiol.* 17:331.

الفصل الحادى عشر

تفاعلات النور والظلام فى عمليات البناء الضوئى

The light and dark reactions of photosynthesis

مقدمة Introduction

تمتص منظومة الصبغات فى البلاستيدات الخضراء الطاقة الضوئية ومن ثم تحولها فى عمليات بيئية تنتهى بنواتج التمثيل الضوئى. ولكن كيف يجرى امتصاص الطاقة الضوئية هذه؟ وكيف تنتقل؟ وأى المواد البيئية تدخل فى هذه العملية؟ كان هذا مجرد بعض التساؤلات المطروحة حول موضوع تفاعلات الضوء فى عملية البناء الضوئى.

الطاقة الاشعاعية Radiant Energy

عندما يمتص جزيء الكلوروفيل كمية من الطاقة الضوئية مقدارها كوانتم quantum (فوتون photon) فإن الجزيء يصبح فى حالة التهيج excited state، وهذا معناه أن ينتقل من مستوى طاقته فى حالة الاستقرار إلى مستوى التهيج (مستوى طاقى أعلى higher energy level). هذا مع العلم بأن جزيء الكلوروفيل لا يتهيج بكل أنواع الفوتونات. وللوصول بجزيء الكلوروفيل إلى حالة التهيج يجب أولاً أن يتم امتصاص الضوء، وثانياً أن يحتوى الفوتون الممتص على قدر كاف من الطاقة. ويمكن تقدير كمية الطاقة التى يحويها أى من الفوتونات الممتصة بمعرفة طول موجة اشعاعه، علماً بأن مقدار الطاقة يكون أكبر كلما قصرت طول الموجة الضوئية. توضح معادلة بلانك Plank طريقة تحديد طاقة الفوتون.

$$q \text{ (الكوانتم)} = h\nu = \frac{hc}{\lambda}$$

حيث: h = ثابت معادلة بلانك ويساوى $(6.624 \times 10^{-27} \text{ ارغ ثانية})$ ؛

ν = تردد الضوء frequency of light (عدد الذبذبات فى الثانية)؛

c = سرعة الضوء velocity of light (وتساوى $2.998 \times 10^{10} \text{ سم/الثانية}$)؛

$\lambda = \text{طول الموجة wavelength}$ الضوئية مقدرة بالسنتيمترات .

انطلاقاً من قانون انشتاين Einstein's law للتكافئ الضوئي الكيميائي photochemical equivalence فإن جزيء واحد أو ذرة واحدة يمكن أن يتهيج أو ينشط activated من قبل كوانتم واحد، وهذا يعني أن كوانتماً واحداً من أشعة الضوء سوف ينشط جزيئاً واحداً من الكلوروفيل بغض النظر عن مستوى الأول الطاقى . وفى العادة فإن كمية الطاقة الممتصة من قبل مول mole واحدة من المادة (ويساوى غرام وزن جزيئى من المادة) هى التى تؤخذ فى الاعتبار وليس كمية الطاقة التى يمتصها الجزيء الواحد . وبناء على ذلك يتطلب الأمر عدد N من الكوانتومات لتهيج مول واحد من المادة (أى عدد N من جزيئاتها) علماً بأن N هو عدد أفوجادرو Avogadro number ، الذى يساوى 6.02×10^{23} . ومن هنا نستطيع القول أن N من الكوانتومات تعادل أو تساوى واحد مول من الكوانتومات (وهو ما يسمى بوحدة واحدة وتسمى وحدة انشتاين 1 Einstein . ان المول الواحد من الكوانتومات يعرف باسم المكافئ الكيميائي الضوئي ، كما وأن الطاقة التى يحويها هذا المكافئ (ويرمز لها بالرمز E) ، يمكن حسابها من المعادلة التالية :

$$E = Nh\nu$$

وإذا ما عوضنا بالمقدار c/λ بدلاً من ν سنحصل على :

$$E = \frac{Nhc}{\lambda}$$

$$E = \frac{(6.02 \times 10^{23}) (6.624 \times 10^{-27}) (2.998 \times 10^{10})}{\lambda}$$

$$E = \frac{1.197 \times 10^8}{\lambda} \text{ erg/mole}$$

وإذا ما حولنا وحدات الأرغ erg (الشكل) الميكانيكية إلى وحدات حرارية (سعرات) calories [الأرغ الواحد = 0.239×10^{-7} سعر لوجدنا :

$$E = \frac{2.86}{\lambda} \text{ cal/mole (سعر للمول)}$$

وإلى هنا تعاملنا بالسنتيمترات لطول الموجات، أما إذا عوضنا عن طول الموجة بوحدة الأنجستروم Angstrom (واحد انجستروم) = 10^{-8} من السنتيمتر) سنجد أن:

$$E = \frac{2.86 \times 10^8}{\lambda} \text{ cal/mole (سعة للمول)}$$

ومن المعادلة السابقة يمكن التحصل على المكافئ الكيميائي الضوئي مقدراً بالسعرات لكل واحد مول وذلك بالنسبة لأي طول موجة. وعلى سبيل المثال:

الموجة التي طولها 4000 انجستروم فإنها تكافئ 71500 سعة للمول

الموجة التي طولها 5000 انجستروم فإنها تكافئ 57200 سعة للمول

الموجة التي طولها 6000 انجستروم فإنها تكافئ 47667 سعة للمول

وبهذه الطريقة يمكن تحديد كمية الطاقة الممتصة لكل طول موجة.

الجدور الطليقة Free Radicals

ذكر تعبير الجدور الطليقة في العديد من المواضيع في أبحاث البناء الضوئي. ويعنى مصطلح الجدور الطليقة أنها تلك الذرات أو الجزيئات الحاوية لالكترون غير متزاوج (منفرد) unpaired electron وتنتج حين انكسار الأواصر بصورة تماثلية أثناء التفاعلات المتشابهة homolytic reactions. حيث تنقسم أزواج الألكترونات في هذه التفاعلات، إذ يذهب واحد منها في كل نواة. فإذا ما حوى جذر طليق الكتروناً واحداً طليقاً (أي منفرداً) يسمى في هذه الحالة بالجذر الأحادي monoradical. أما إذا احتوى اثنين من الإلكترونات غير المتزاوجة فيسمى بالجذر الثنائي biradical. ويمكن أن يكون الأثنين غير المشع irradiation ethylene خير مثال للجذر الثنائي. وفي الحقيقة فإن الجذر الثنائي الطليق ينتج في أغلب الأحيان إذا ما تغيرت الآصرة المزدوجة بين ذرتين من الكربون إلى آصرة احادية:



تتزاوج الالكترونات بسبب أن اثنين منها فقط يمكن أن يكتسبا نفس المستوى الطاقى، كما ويجب أن يكون لكل منهما كمية حركة دورانية أو زاوية spins or angular momentum وذلك حول محوريهما وفى اتجاهين متعاكسين. ويسمى هذا بمبدأ باولى Pauli's principle، ولقد لوحظ أن للالكترون عزماً مغناطيسياً، لذا يمكن تشبيهه بجسم مشحون يدور حول نفسه ولذا يكون له مجال مغناطيسى. تدور كل الالكترونات حول نفسها بهذه الكيفية، لذا تقدر حركة كل منها برقم الكوانتم quantum number ويرمز له بالرمز (S) ويقدر بالكسر $\frac{1}{2}$ وإذا ما حددنا هذا الرقم تحديداً منهجياً (ذات اتجاه) بناء على المجال المغناطيسى لكل الكترون لوجدنا أن لهذا الالكترون S $= +\frac{1}{2}$ والآخر $S = -\frac{1}{2}$. وبناء على مبدأ باولى فأن للالكترونين الموجودين فى مدار واحد حركتين زاويتين متضادتين. وبهذا يعادل كل منهما الآخر بالنسبة لعزميهما المغناطيسيين. وتكون محصلة عزم الدوران هذا مساوية للصفر ($+\frac{1}{2} - \frac{1}{2} = 0$). وكمثال نجد أن غاز الهليوم Helium الذى تحتوى ذرته على الكترونين يدوران فى اتجاهين متعاكسين وبذا تكون محصلة مجالهما المغناطيسى مساوياً للصفر. وتسمى هذه الحالة بالحالة الاحادية singlet state ذلك لأن محصلة دوران الالكترونات حول نفسها لها قيمة واحدة لا تتغير وتساوى الصفر.

أما فى حالة الجذور الطليقة يكون دوران الالكترون المنفرد غير قابل للتعاادل عن طريق الكترون شريك يدور بعكس الاتجاه، ولذا تكون محصلة الدوران إما $+\frac{1}{2}$ أو $-\frac{1}{2}$. أما فى حالة الجذر الثنائى فتكون محصلة الدوران $+1$ أو -1 . ولكون الجذور الطليقة تتمتع بمحصلة دوران لالكتروناتها مغايرة للصفر، فأن هذه الجذور تكون بمثابة موادّ قابلة للتمغنط paramagnetic؛ وهذا يعنى أن هذه المادّة ستتخذ وضعاً موازياً للقوة المغناطيسية إذا ما عرضت لمغناطيس.

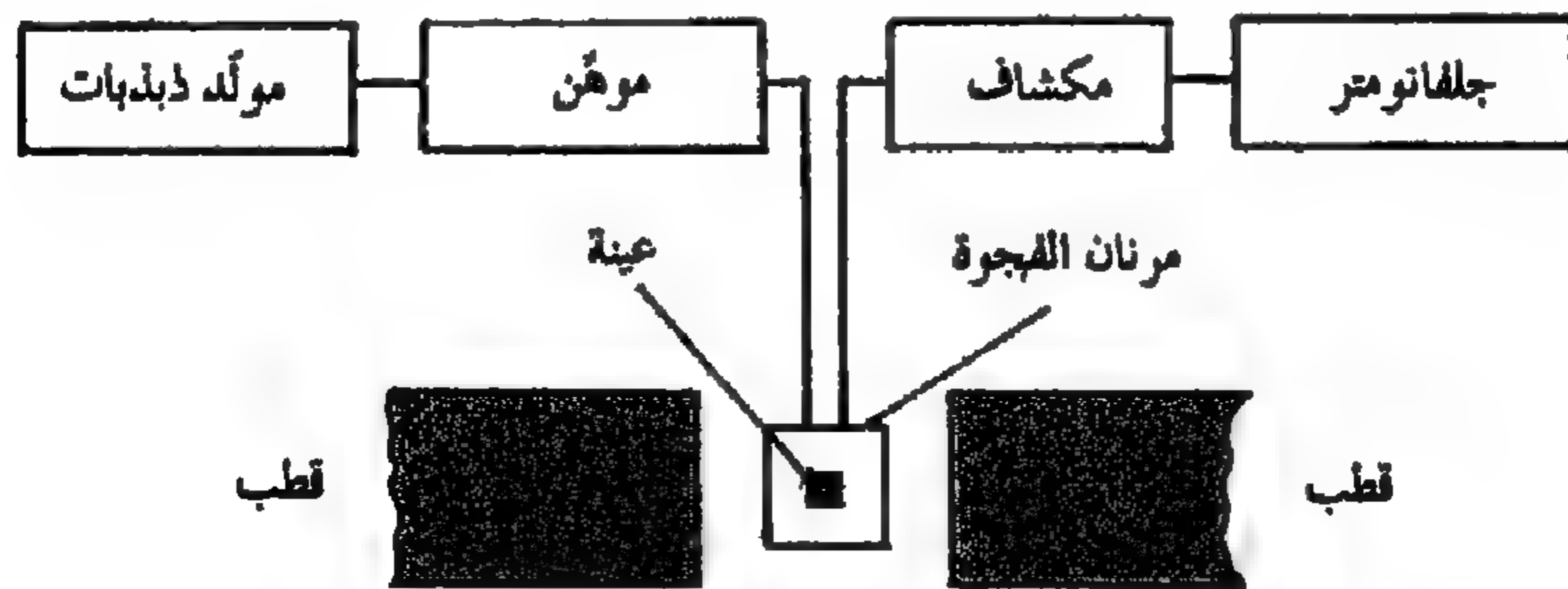
أن هذه الخواص التى تتمتع بها الجذور الحرة تكسب الأخيرة مزايا كبيرة فى تقصى العمليات الضوئية الحيوية photobiological processes. وفى عام 1945 اكتشف زافويسكى Zavoisky ظاهرة الامتصاص الرينى لدوران الالكترون electron spin resonance (ESR) absorption تلك الظاهرة التى اعتبرت اشارة

البدء في تطوير الأجهزة الطيفية لقياس شدة الضوء spectrophotometers ، تلك التي أصبحت قادرة على الكشف عن وجود الالكترونات غير المتزاوجة. يصور الشكل (1-11) مبدأ عمل القياسات باستخدام الامتصاص المغناطيسي الرنيني.

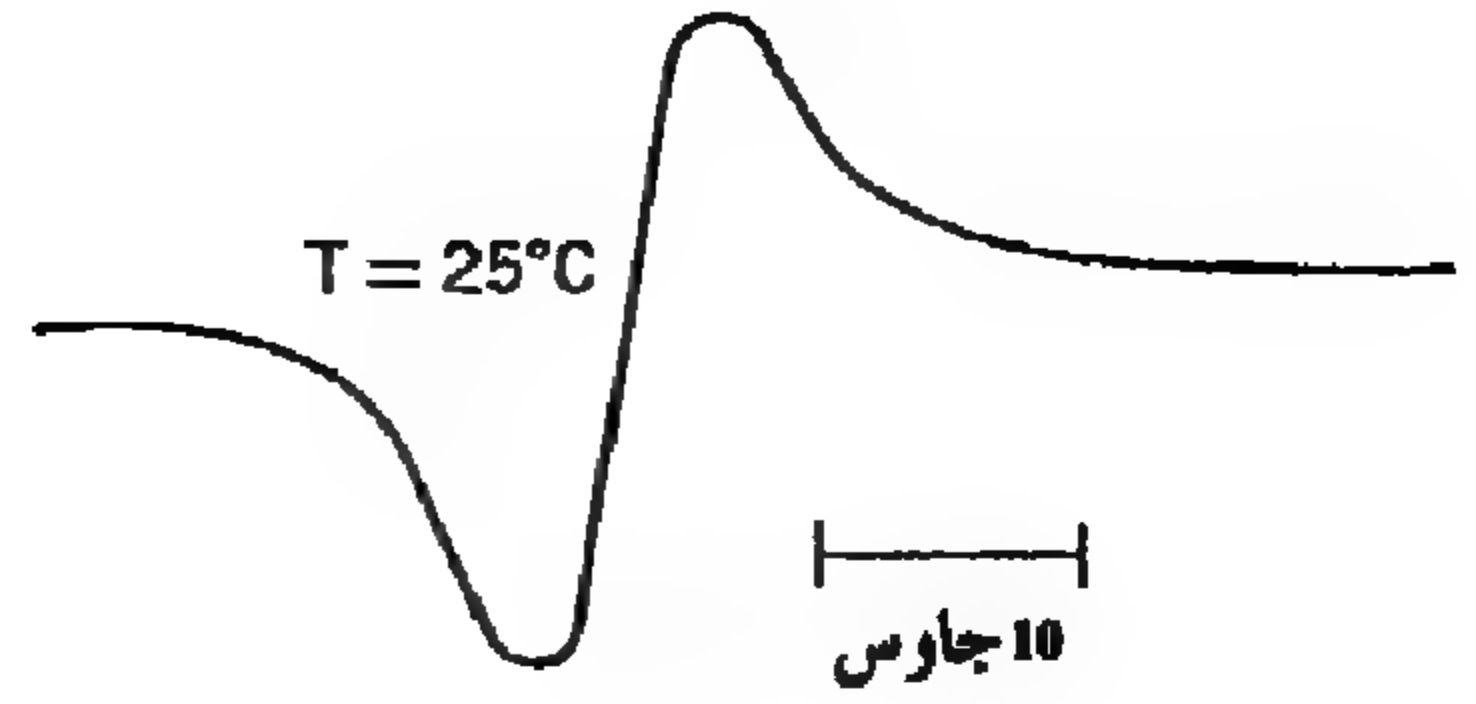
ان ظاهرة الدوران الرنيني للالكترون تعود إلى العزم المغناطيسي الناتج عن دوران الالكترون. فعند ما يتخذ الكترون منفرد (غير متزاوج) موضعاً بين قطبين ممغنطين سوف يوجه نفسه باتجاه المجال المغناطيسي الخارجى أو ضده وذلك بفعل المجال المغناطيسي الذى يولده هو. هناك فارق كبير بين مستويي الطاقة لكل منهما. ويعتمد الفصل بين مستويي الطاقة هذه اعتماداً كلياً على المجال المغناطيسي الخارجى. وبناء على ذلك يمكن خلق فرق في مستوى الطاقة مناسب، وذلك بمجرد ضبط شدة المجال المغناطيسي الخارجى. يمكن حساب الطاقة اللازمة لذلك من المعادلة التالية:

$$\Delta E = h\nu = gBH$$

حيث ΔE هي فرق مستويي الطاقة، h هي ثابت بلانك، ν هو التردد، B مقدار ثابت يسمى ماجنيتون بهر Bohr magneton ($10^{-20} \times 0.927$ ارغ/غاوس) و H هو شدة المجال المغناطيسي مقاسة بـ غاوس. ان التفاعل بين العزم المغناطيسي للالكترون والمجال المغناطيسي الخارجى (ويرمز له بالرمز g) يقدر بالقيمة 2.0023. كما وان التفاعل بين دوران الالكترون وكمية الحركة الزاوية للالكترون فى مداره ربما يؤدى إلى أن تغاير g قيمتها العددية ولو قليلاً.



شكل 1-11 : تمثيل تخطيطي لمبدأ قياس الامتصاص بالاستجابة المغناطيسية (عن سل وود Selwood، 1956، كتاب الكيمياء المغناطيسية، نيويورك، دار نشر Interscience).



شكل 2-11 : رنين الدوران الالكتروني electron spin resonance للبلاستيدات الخضراء الكاملة لنبات السبانخ، عند درجة 25 م° وعند درجة 150 م° تحت الصفر (عن كالفين 1959، الواردة في بحث الجهاز الكيميائي الضوئي - تربيته ووظيفته، مؤتمر بروكهافن للبيولوجيا، 160:11).



ان القياسات القائمة على رنين دوران الالكترون قد اجريت على العديد من المواد الحيوية مثل البلاستيدات الخضراء المضاءة والبروتينات الدموية (التي تحتوى على الحديد) heme protein والخلايا البكتيرية ومنظومات الاختزال والأكسدة. الموضح فى شكل (2-11) هو مثال لقياسات رنين دوران الالكترون اجريت على البلاستيدات الخضراء المضاءة لنبات السبانخ. ونوه هنا أنه لم يظهر لتغير درجة الحرارة تأثير ملحوظ على الاشارات الضوئية المولدة مما يوحي بنقص مشاركة الانزيمات.

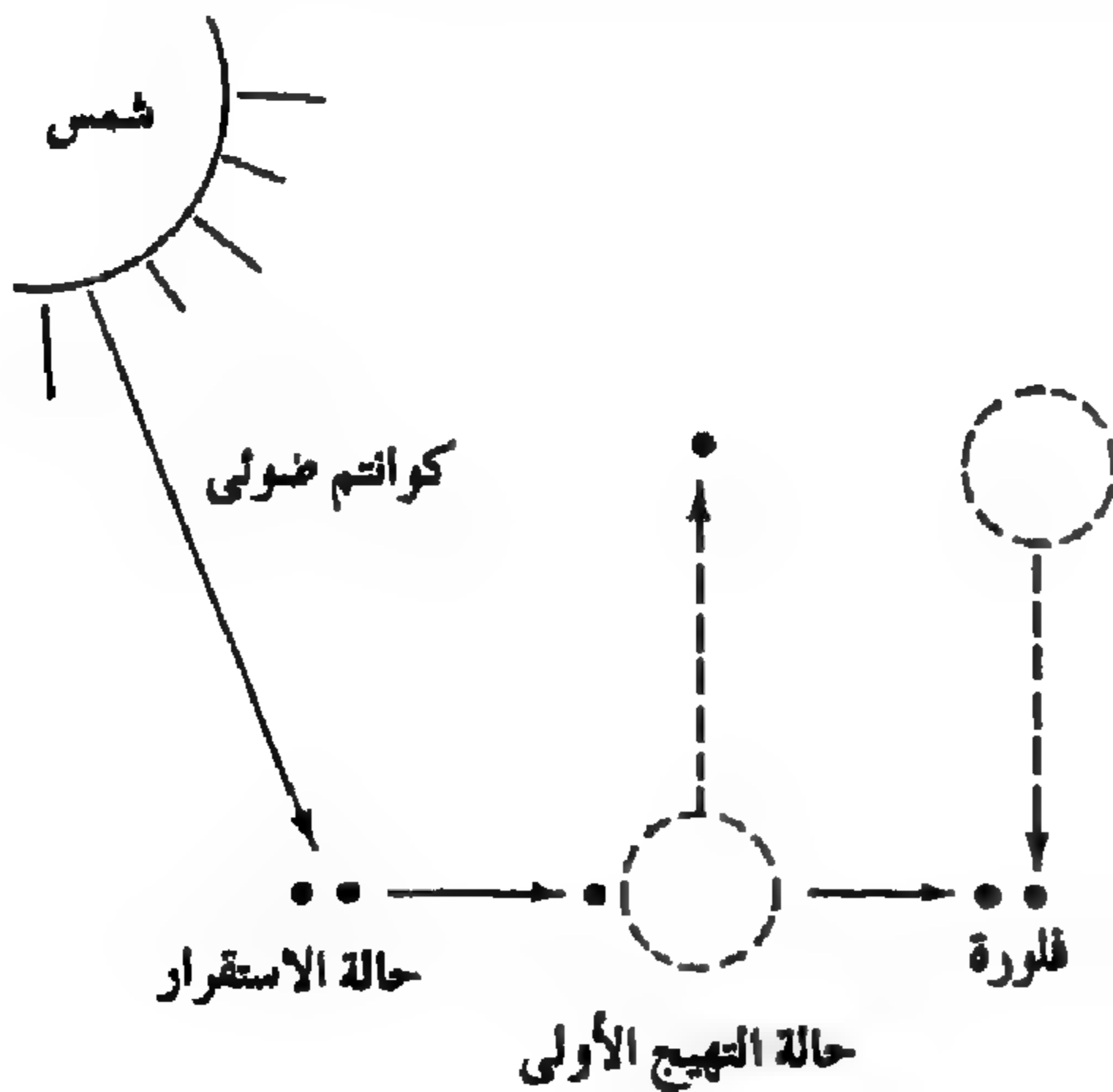
انتقال الطاقة Transfer of energy

لا يمكن كل جزيئات الصبغة من امتصاص طاقة الضوء أو أن تنشط فى وقت واحد. فطاقة الضوء الممتصة بواسطة جزيء الصبغة يعتقد أنها تنتقل عبر جزيئات عديدة أخرى من الصبغات إلى أن تصل إلى موضع فعلها. وانتقال الطاقة الضوئية هذا ربما يحدث من جزيء واحد لكلوروفيل a إلى جزيء آخر من نفس الكلوروفيل، أو من جزيء من كلوروفيل b إلى جزيء آخر لكلوروفيل a، أو من أحد جزيئات الكاروتينيات carotenoids إلى جزيء من كلوروفيل a أو أخيراً من أحد جزيئات الفايكوبيلينات phycobilins إلى جزيء من كلوروفيل a (24).

ويلزمنا لفهم الكيفية التى تنتقل بها الطاقة من جزيء لآخر، ان نتزود ببعض

المعلومات عن الجزيئات في حالات التهيج، بما في ذلك حالة الاستقرار ground state والتهيج الأولي singlet state والحالة الثلاثية triple state. ففي حالة الاستقرار يكون دوران الإلكترونات المتزاوجة متعاكساً (مبدأ باولي Pauli's principle) وبالتالي تكون محصلة الدوران مساوية للصفر. وإذا امتص أحد الإلكترونات المتزاوجة كوانتم من الضوء لانتقل ولبرهة وجيزة إلى مستوى طاقي أعلى (يسمى بمستوى التهيج الأول excited singlet state)، وسوف يعود إلى مستوى الاستقرار في غضون 10×10^{-9} من الثانية. علينا أن نعلم أنه إذا امتصت منظومة ما كمية من الطاقة الضوئية فإن هذه الكمية لن تفتنى أو تبدد ولكنها تنتقل إلى صورة أخرى مثل الطاقة الاشعاعية أو أى شكل آخر من أشكال الطاقة. وبناء على ذلك فعندما يعود الإلكترون إلى حالة الاستقرار من حالة التهيج الأولي فإنه يشع الكمية التي اكتسبها من الطاقة، وتسمى هذه الظاهرة بالفلورة fluorescence، علماً بأن هذه العملية لاتعتمد على درجة حرارة شكل (3-11).

عندما ينتقل الإلكترون إلى مستوى طاقي أعلى (حالة التهيج الأولي excited singlet state) بواسطة امتصاصه لكوانتم من الضوء، يحتمل أن يصاحب ذلك عكس اتجاه دورانه وحيث يستحيل على الكترونين التواجد في مستوى طاقي واحد بحيث يدوران في نفس اتجاه الدوران، ولذلك فيستحيل أيضاً على



شكل 3-11: مخطط يوضح امتصاص الإلكترون لكوانتم، من الضوء، مما يصعد بالإلكترون إلى مستوى طاقي أعلى. عندما يعود الإلكترون إلى حالة الاستقرار ground state، يفقد الزائد من طاقته بالاشعاع (الفلورة fluorescence).

الالكترونون الذى صار يدور فى عكس الاتجاه أن يرجع إلى زميله. ويقال أن هذا الالكترون قد «حبس» trapped فى مستوى طاقي أعلى ويسمى المستوى الثلاثي أو الحالة الثلاثية triplet state. ويعتبر هذا المستوى أدنى قليلاً من مستوى التهيج الأولى وذلك لفقد بعض الطاقة. ومع ذلك فربما يتعرض نفس الالكترون فيما بعد لتغيير اتجاه دورانه ومن ثم يستطيع مغادرة الحالة الثلاثية والتحول إلى حالة الاستقرار، مفرجاً فى ذلك عن الكمية الزائدة من الطاقة فى صورتها الاشعاعية. وتسمى هذه العملية بالوميض الفسفوري phosphorescence، علماً بأن هذه العملية لاتعتمد على درجة الحرارة أيضاً.

علينا أن ننبه أن المراحل الانتقالية بين مستوى التهيج الأولى وحالة الاستقرار، وبين الحالة الثلاثية وحالة الاستقرار، أى تلك الحالات التى تطلق فيها الطاقة الزائدة بصورة اشعاعية ليست بذات الأهمية فى المنظومات البيولوجية. إلا أن المهم فعلاً هو تحول الطاقة الزائدة هذه إلى صورة أخرى، هى الطاقة الكيميائية.

ان انتقال الالكترونات أثناء سلسلة متعاقبة أكسدة واختزال للمركبات العضوية، تتم فى خطوتين أحاديتى التكافؤ تجريان بالتعاقب (45). فمثلاً تتطلب تفاعلات الأكسدة والاختزال، الذى يدخل فيها الـ NAD^+ أو الـ $NADP^+$ ، وجود جذر طليق يمكن تقصى وجوده عن طريق قياسات الدوران الرنينى للألكترونات. لقد كشف العالم كومنر Commoner وآخرون (20، 21، 22) بالبرهان التجريبي لوجود الجذور الطليقة أثناء انتقال الالكترونات فى التفاعلات البيولوجية. وكان من بين المنظومات التى درسها هذا العالم انزيم الـ Alcohol dehydrogenase.



كما اكتشف العلماء أن الجذور الطليقة يمكن تقصيصها فى خليط التفاعل والمكون من الكحول والـ NAD^+ وانزيم الـ alcohol dehydrogenase. وقد كشفوا أيضاً عن الجذور الطليقة فى التفاعل العكسى الذى تضمن خليط التفاعل المكون من الـ acetaldehyde والـ $NADH$ وانزيم الـ alcohol dehydrogenase كما

أنه لم يكن لأى من مركبات منظومة dehydrogenase أية خواص مغناطيسية عندما قيست وحدها. وحيث أن تفاعلات الأكسدة والاختزال المتضمنة لمركبات عضوية تحدث فى آلية البناء الضوئى، يتحتم اكتشاف الجذور الطليقة ضمن هذه التفاعلات وهما ماكشف عنه بالفعل أنظر الشكل (2-11). كما وأن وجود هذه الجذور الطليقة يوحي بحدوث انتقال الالكترونات.

هناك احتمال آخر نستوحيه من انتقال الطاقة فى عمليات البناء الضوئى، مفادة-عمل البلاستيدات الخضراء وفق مبادئ عمل أشباه الموصلات Semi-conductors (14، 45). تتكون أشباه الموصلات من مواد تملك خواص كهربائية تضعها فى فئة بينية أى بين الموصلات التى تعبر من خلالها الالكترونات بسرعة فائقة، وبين المواد العازلة insulators التى تسمح بعبور للالكترونات ضئيل للغاية، ان كان هناك عبور أصلاً. وفى الحقيقة فأن فكرة احتمال امتلاك الجزيئات الكبيرة لخواص مشابهة لخواص أشباه الموصلات الموضحة فى فيزياء البلورات، تعود إلى العالم زنت جيورجى Szent-Gyorgyi (64). فلقد اقترح أن البروتينات ربما تستطيع توصيل الالكترونات من خلال بنيتها الالكترونية. كما قاد هذا البحث الرائد حول البروتينات إلى وصف جزئىء البلاستيدات الخضراء بأنه وحدة مشابهة لوحدة أشباه الموصلات. ووجه الشبه أيضاً يتلخص فى أن الالكترونات الطليقة فى مادة أو منظومة أشباه الموصلات تكون من الالكترونات غير المتزاوجة ويمكن الكشف عنها بواسطة قياسات الدوران الرنينى للاكترونات (19). لقد أقر العالم كالفن Calvin (15) ان النبضات الرنينية لدوران الالكترون والمتولدة بفعل الضوء التى يمكن ملاحظتها فى البلاستيدات الخضراء المحفوظة فى درجات حرارة منخفضة بدرجة تكفى للتحكم فى النشاط الأنزيمى، سببها عمل البلاستيدات الخضراء كوحدات من أشباه الموصلات حتماً.

ان انتقال طاقة الالكترونات الطليقة بين جزيئات الكلوروفيل يمكن أن يحدث بالرنين أيضاً. تقترح هذه الفرضية أنه يمكن للطاقة أن تنتقل من جزيء لآخر أو تنتقل بين مجاميع الذرات للجزيء الواحد. ويلزم توفر بعض الشروط

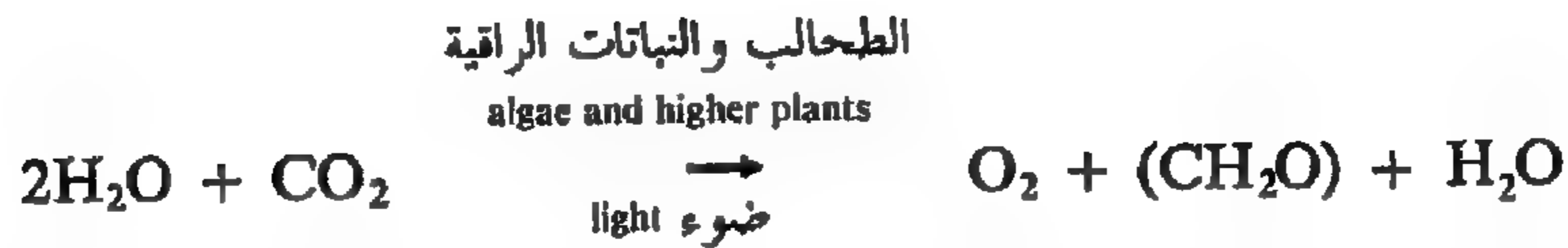
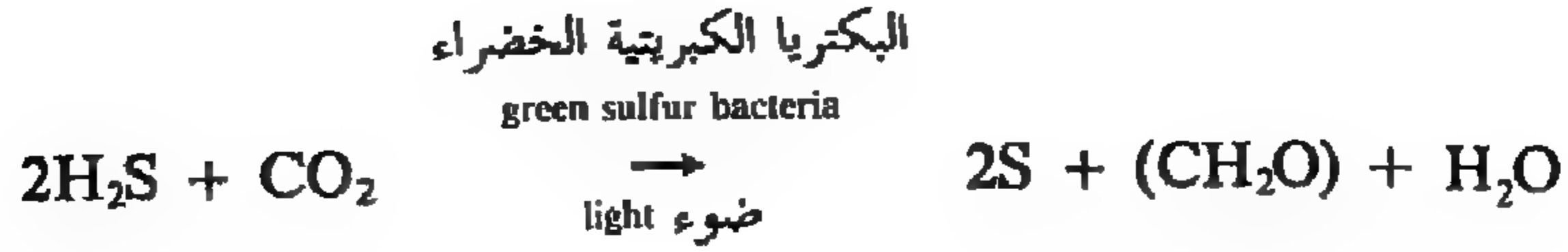
قبل أن يقع الانتقال الرنيني هذا. فعلى سبيل المثال يجب أن يكون حامل الطاقة في حالة فلورة وفي مدى ترددي يمكن لمستلم الطاقة acceptor energy من امتصاصها. وبقول آخر يجب أن يحدث تراكم بين طيف الفلورة لحامل الطاقة وطيف الامتصاص لمستلم الطاقة. وعلاوة على ذلك يجب أن تكون الجزيئات متقاربة لحد كبير (1000 أنجستروم angstrom فأقل) وهذا لكي يحدث انتقال الطاقة بفعل الرنين. وإذا ما أمعنا النظر في النماذج الجزيئية لجزء البلاستيدات الخضراء الموضح في شكل (9-10) لسهل علينا استنتاج أن جزيئات الصبغة متقاربة بشكل كاف لتشجيع حدوث هذه الظاهرة.

مصدر الأوكسجين في عمليات البناء الضوئي Origin of oxygen in photosynthesis

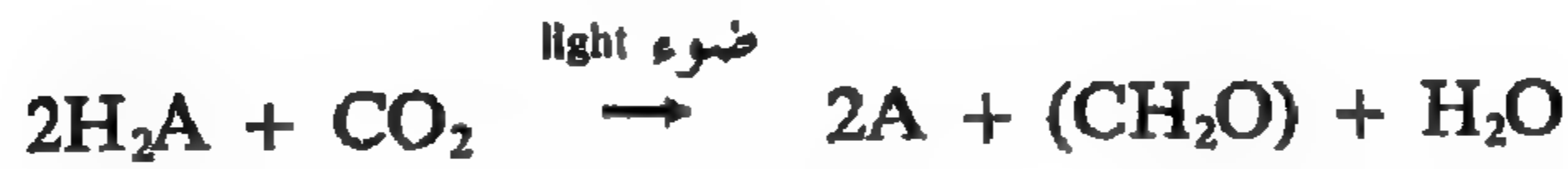
تحتوي دراسات الكيمياء الحيوية المقارنة التي قام بها فان نيل C.B. Van Neil في الثلاثينات (66) بعض الخطوات الأولى التي قادتنا إلى المفهوم الحديث عن البناء الضوئي. فلقد أثبت فان نيل أن اختزال ثاني أكسيد الكربون بواسطة بكتريا البناء الضوئي يتطلب تزامناً مع أكسدة الأساس Substrate (مانح الهيدروجين hydrogen donor) عن طريق وسط النمو. كما لاحظ أيضاً عدم إقتران عملية اختزال ثاني أكسيد الكربون بعملية تولد الأوكسجين وذلك أثناء البناء الضوئي الحادث في البكتريا. ولاحظ أيضاً توقف حدوث الاختزال عند نفاذ معين المختزل أي مانح الهيدروجين. هناك العديد من المركبات التي يمكن استغلالها كمواد أساس لمانح الهيدروجين hydrogen donor substrate ، وذلك ضمن الأشكال المختلفة العديدة من بكتريا البناء الضوئي والموجودة في الطبيعة. فبعضها عضوي مثل الكحوليات البسيطة. الأحماض العضوية، بينما يكون البعض الآخر لاعضوي مثل كبريتيد الهيدروجين Hydrogen sulfide والثيوسلفات Thiosulfate والهيدروجين الجزيئي molecular hydrogen .

إن اختزال البكتريا الكبريتية الخضراء green sulfur bacteria لثاني أكسيد الكربون يتطلب وجود كبريتيد الهيدروجين H_2S كمصدر للهيدروجين ويعتبر

الكبريت الجزيئي أحد نواتج هذا التفاعل. وبالمقارنة يتطلب البناء الضوئي للطحالب والنباتات العليا وجود الماء H_2O بوصفه مصدراً للهيدروجين. كما وأن الأوكسجين الجزيئي هو أحد نواتج هذا التفاعل. تصور المعادلتان التاليتان النوعين السابقين للبناء الضوئي:



ان التماثل الواضح بين التمثيل الضوئي في كل من البكتريا والنباتات العليا قد دفع فان نيل لاقتراح معادلة عامة للتمثيل الضوئي:



هناك نقطتان هامتان للغاية يجب الاشارة إليهما في معادلة فان نيل العامة للبناء الضوئي (67): آ. ان الأوكسجين O_2 المتولد أثناء تفاعلات البناء الضوئي الحادث في النباتات العليا يأتي من الماء H_2O وليس من ثاني أوكسيد الكربون CO_2 ب. ان الاختزال الفعلي لثاني أوكسيد الكربون لايعتمد على وجود الضوء. وتنحصر مهمة الفعل الكيميائي الضوئي في هذه الحالة في مجرد توليد الطاقة اللازمة لتحويل الهيدروجين المطلوب من أجل إتمام خطوات اختزال ثاني أوكسيد الكربون.

لقد دعمت الأبحاث التي تمت بواسطة النظائر المشعة والتي استخدم فيها النظير المشع الثقيل للأوكسجين (^{18}O)، دعمت بشدة الاعتقاد بأن الماء هو المصدر الوحيد للأوكسجين المتولد في أثناء البناء الضوئي للطحالب والنباتات العليا. فإذا ماجرى البناء الضوئي بمحضر $H_2^{18}O$ وثاني أوكسيد الكربون الطبيعي لتولد الأوكسجين الجزيئي الحاوي للنظير المشع الثقيل (المعلم).



ومن جهة أخرى إذا ما حدث البناء الضوئي بوجود الماء العادي وثاني أكسيد الكربون (المعلم) فسوف نتحصل على أوكسجين عادي (أى من الماء).



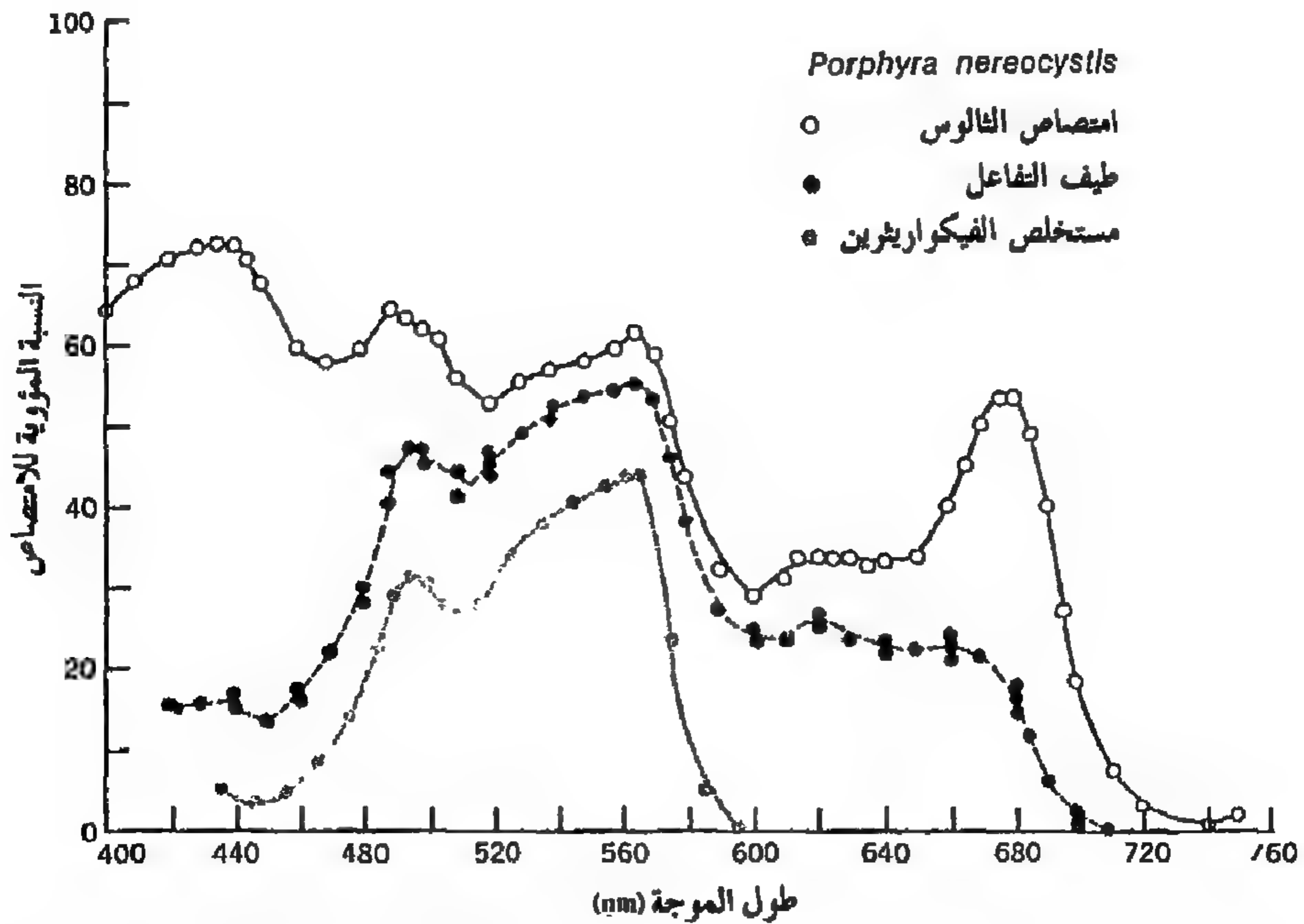
علينا أن نذكر أن تفاعل هيل Hill reaction (انظر الفصل العاشر) يدعم هذه النظرية بشكل واضح. يوضح هذا التفاعل أن البلاستيدات الخضراء المعزولة isolated chloroplast تستطيع توليد الأوكسجين إذا ما زودت بالضوء والماء ومستلم مناسب للهيدروجين. ان وجود الماء وغياب ثاني أوكسيد الكربون جنبا إلى جنب مع الفرضية القوية بأن تفاعل هيل يحاكي تفاعل الضوء فى البناء الضوئي يصبح دليلاً قاطعاً بأن الماء هو المصدر الوحيد للأوكسجين المتولد في البناء الضوئي. كما وأن المناقشة التى أجريناها أعلاه تفسح لنا المجال للافتراض بمستوى يقينى معقول من أن الهيدروجين اللازم لخطوات الاختزال المؤدية لاختزال ثاني أوكسيد الكربون موجود بالفعل فى الماء.

تأثير ايمرسن Emerson effect

تنتقل الطاقة الضوئية الممتصة بواسطة الصبغات الاضافية accessory pigments إلى كلوروفيل a قبل أن تصبح فعالة فى عملية البناء الضوئي. ففى أثناء دراسة دور هذه الصبغات فى التمثيل الضوئي الحادث فى الطحالب، لاحظ العديد من الباحثين العاملين كل على انفراد ظاهرة عجيبة حقاً. لقد اكتشفوا أن الضوء الممتص بصورة مباشرة من قبل كلوروفيل a كان أقل فعالية فى البناء الضوئي عن ذلك الضوء الممتص بواسطة الصبغات الإضافية (صبغة الفيكوسيانين phycocyanin فى الطحالب الخضراء المزرقه وكذلك كل من الفيكوسيانين والفيكواريثرين phycoerythrin فى الطحالب الحمراء). ويوضح هذه الظاهرة

كل من طيف الامتصاص وطيف التفاعل المأخوذين لحالة الطحالب الحمراء *porphyra nereocystis* كما هو مبين في الشكل (4-11). كما وأن نفس التأثير قد لوحظ من خلال قياسات فلورة كلوروفيل-a. حيث يحفز الضوء الممتص من قبل الفيكوبيلينات *phycobilins* حدوث فلورة كلوروفيل-a بكفاءة أكبر عن ذلك الضوء الممتص بواسطة كلوروفيل-a مباشرة. ان أحد تفسيرات هذه الملاحظة التي تبدو متناقضة للوهلة الأولى هو أن كلوروفيل-a موجوداً بصورتين، الصورة المفلورة والنشطة من ناحية البناء الضوئي وكذلك الصورة غير المفلورة وغير الفعالة. لقد كان يعتقد أن طاقة الضوء الممتصة بواسطة الفيكوبيلينات تتحول إلى الشكل المتفلور من كلوروفيل-a، إلا أن هذا الاعتقاد قد ثبت خطأه فيما بعد.

لقد استخدم العالم روبرت ايمرسن Robert Emerson الضوء أحادي اللون *monochromatic* وبأطوال موجات مختلفة في إجراء قياسات دقيقة للنتائج الكمية



شكل 4-11 : أطيايف الامتصاص والتفاعل للطحلب الأحمر *Porphyra nereocystis*. لاحظ أن هناك خمبول ملحوظ في منطقة 680-675 (nm)، على الرغم من أن طيف الثالوس يبين ذروة ملموسة للامتصاص عند هذه المنطقة (عن بليנקس Blinks، 1964، في كتاب جيس Giese وآخرين، الفسيولوجيا الضوئية، نيويورك Academic press).

quantum yield* للبناء الضوئي مقاساً، والجاري في الطيف المرئي. لقد لاحظ العالم انخفاضاً ملحوظاً في الناتج الكمي للأوكسجين عند أطوال موجات تزيد عن 680 نانومتر (nm)، وهي مساحة في الطيف تحتلها الحزمة الحمراء التي يمتصها كلوروفيل-a. وبسبب وجوده في المساحة الحمراء من الطيف، فإن انخفاض الناتج الكمي الذي لاحظته ايمرسن يعزى عموماً إلى الانخفاض (الهبوط) الأحمر red drop. ان اكتشاف الانخفاض الأحمر هذا قد أضاف المزيد من علامات الاستفهام إلى نشاط كلوروفيل-a في البناء الضوئي. سرعان ما اكتشف ايمرسن ومساعديه أن كفاءة البناء الضوئي التي انخفضت عند أطوال موجات تزيد عن 680 نانومتر (nm) يمكن استعادتها باستخدام طول موجة أقصر من ذلك وبشكل متزامن. ان تأثير الجمع بين الحزمتين الضوئيتين على معدل البناء الضوئي يزيد عن مجموع تأثير كل منهما على حدة. ويطلق على زيادة البناء الضوئي photosynthetic enhancement بتأثير ايمرسن Emerson effect.

منظومات الصبغة الثائية Two pigment systems

تحصل تأثير ايمرسن على اهتمام كبير في أواخر الخمسينات وأوائل الستينات إذ اتضح بجلاء أن البناء الضوئي يتطلب التعاون الوثيق بين عمليتين كيميائيتين ضوئيتين photochemical processes. تؤثر أطوال موجات الضوء الأقل من 680 نانومتر (nm) في كلا العمليتين، بينما الموجات الأطول من 680 نانومتر (nm) تؤثر في عملية واحدة (17). لقد أثبتت العديد من تحليلات طيف كلوروفيل-a ضمن الكائن الحي in vivo، ان القسم الأكبر من كلوروفيل-a الموجود في البلاستيدات الخضراء يكون في شكلين أحدهما يتمتع بامتصاص أقصى عند 673 نانومتر (Chl a 673) أما الشكل الآخر فيامتصاص أقصى عند 683 نانومتر (Chl a 683) (13). كما وأن هناك نوع آخر أيضاً من الكلوروفيل ذو الامتصاص الموجي الطويل قد تم اكتشافه بواسطة العالم بسيل كوك Bessel Kok (40)، إلا أن

* يعرف الناتج الكمي بأنه عدد جزيئات الأوكسجين المحررة نتيجة للكلمات quanta الضوئية الممتصة.

كميته أقل كثيراً من النوعين السابقين. ويسمى هذا الكلوروفيل ب-P700 (و P هنا تعنى الصبغة pigment) ويبلغ مداه الأقصى الامتصاصى عند 700 نونومتر (nm) ويعتقد أنه صورة ثالثة لكلوروفيل-a (18).

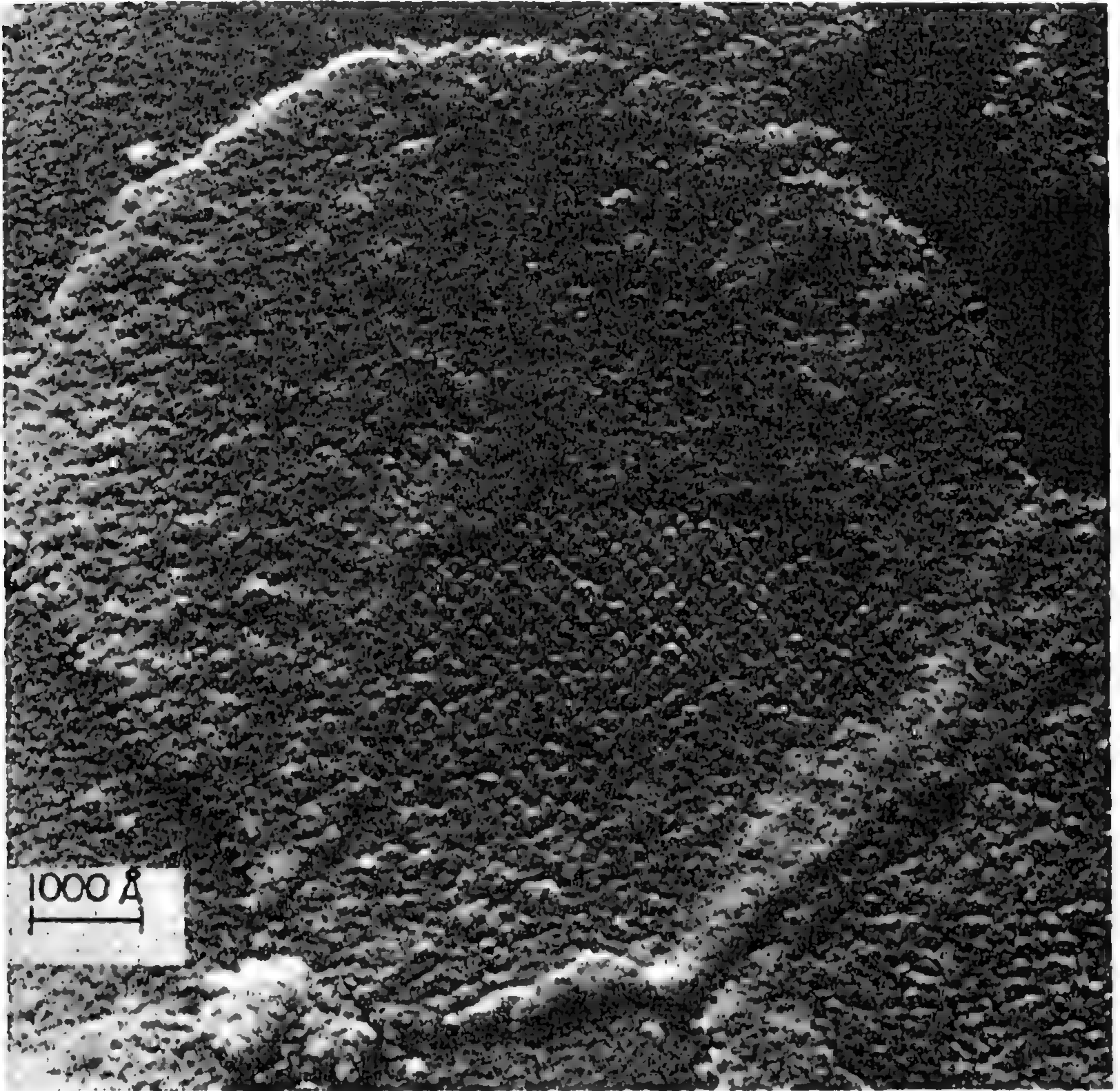
وهكذا يظهر أن البناء الضوئى يحدث بفعل عمليتين كيميائيتين ضوئيتين تقترن كل منهما بمجموعة معينة من الصبغات. إن هذه المجموعات من الصبغات المستحوذة على الضوء يشار إليها بالمنظومة الأولى للصبغات pigment system I والمنظومة الثانية للصبغات pigment system II. إن كلوروفيل-a 683 وكذلك P700 وكذلك الكاروتينات هى المسؤولة عن الاستحواذ على الطاقة الضوئية فى منظومة الصبغات الأولى، بينما يكون كلوروفيل-a 673 وكلوروفيل-b والفيكوبليينات هى المسؤولة عن الاستحواذ على الطاقة فى المنظومة الثانية (26، 37، 48).

وحدة البناء الضوئى Photosynthetic unit

اعتقد الباحثون القدامى فى البناء الضوئى أن امتصاص الضوء وتحويل طاقته يتطلبان وجود البلاستيدات الخضراء السليمة. إلا أن بعض الباحثين قد تمكنوا خلال الخمس عشرة سنة الأخيرة من إظهار أن تفاعل هيل Hill reaction يمكن أن يحدث عند استخدام شظايا صغيرة من البلاستيدات الخضراء مما يفسر امكانية أن تكون الواحدة من البلاستيدات الخضراء تتشكل فى العديد من وحدات البناء الضوئى دقيقة الحجم. وتعرف وحدة البناء الضوئى بأنها أصغر مجموعة من جزيئات الصبغة تشترك لاجداث القدر الكافى من النشاط الكيميائى الضوئى. ويعنى هذا أن الامتصاص كم ضوئى وانتقاله إلى مركز الاحتجاز trapping center حيث يشجع فى إطلاق أحد الالكترونات.

لقد بينت الدراسات التى قام بها كل من بارك Park وبيجنس biggins (53) باستخدامهم للمجهر الالكترونى، الشواهد على وجود وحدات البناء الضوئى داخل البلاستيدات الخضراء وبوصفها تراكيب مميزة بشكلها الخارجى. ولقد

تمكنا من عزل وحدة البناء الضوئي من صفائح البلاستيدات الخضراء chloroplast lamellae ووجدنا أن وزنها الجزيئي molecular weight يقارب المليونين، وأنها تحتوي على حوالي 230 جزيء من الكلوروفيل. ولقد أطلق بارك وبيجنس اسماً على وحدات البناء الضوئي التي تمكنا من عزلها بالكوانتسوم quantasome حيث قيل بعدها كمصطلح. يوضح الشكل (5-11) بعض كوانتسومات البلاستيدات الخضراء للسبانخ.



شكل 5-11 : كوانتاسومات من بلاستيدة خضراء لنبات السبانخ (عن الدكتور رودريك بارك Roderic Park . مختبر لورنس الاشعاعي كاليفورنيا.)

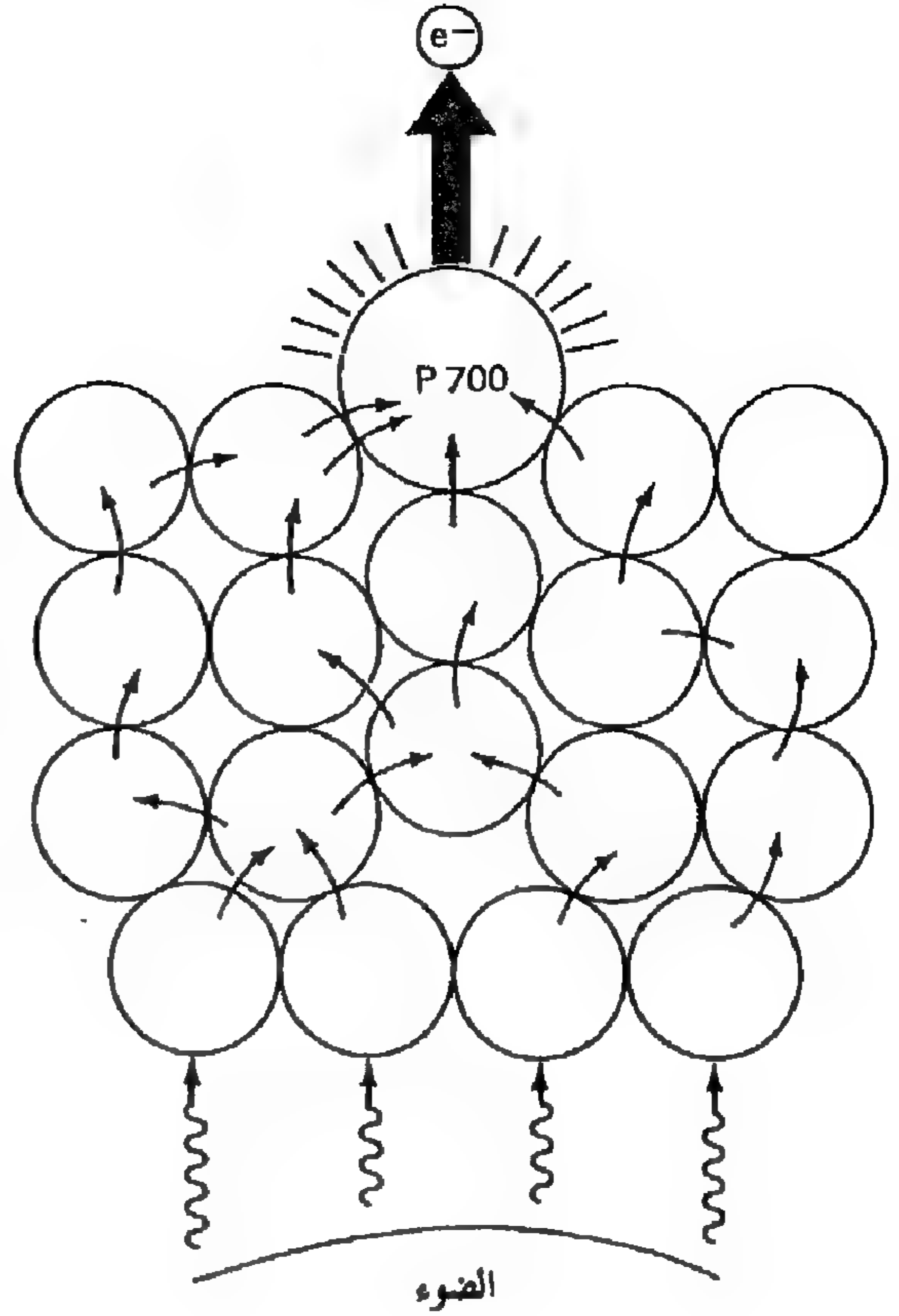
يتيح الترتيب المتراص لخلايا الكلوروفيل في الكوانتسوم فرصة طيبة لانتقال الطاقة بواسطة الرنين. إذ نجد أن كمّ الضوء الممتص بواسطة جزيء واحد للكلوروفيل سينتقل من جزيء لآخر إلى أن يتسرب بصورة حرارية أو بالفلورة أو يتحول إلى شغل كيميائي chemical work. ان جزيء الكلوروفيل الذي يمتص كمّ واحد من الضوء سيرتفع إلى حالة التهيج الأولى singlet excited state، ويبقى الكمّ الضوئي في صورة طاقة التهيج الأولى لمدة تساوي 10^{-9} ثانية تقريباً، تاركاً بذلك فرصة ضئيلة للغاية أمام هذه الطاقة الزائدة كي تؤدي شغلاً كيميائياً. ورغم ذلك فإن تنقل طاقة التهيج الأولى بين الجزيئات المتراصة يكون ذا فاعلية كبيرة وليس بشكل عشوائي تماماً (41).

يحدث تنقل الكمّ أكثر ما يحدث من صبغة ذات امتصاص للموجات الأقصر إلى أخرى ذات امتصاص للموجات الأطول. وبناء على ذلك فإذا ما حوى الكوانتسوم عدداً صغيراً من جزيئات الصبغة لها موجة امتصاص أطول، فإنه يمكن أن تصبح هذه الصبغات بمثابة مصائد للطاقة energy traps. وهذا بالفعل ما يعتقد حدوثه ضمن المنظومة الأولى للصبغات حيث تحتوي على صبغة امتصاص الموجات الطويلة P700 النشطة. ان طاقة التهيج الأولى الناتجة عن امتصاص كمّ ضوئي من قبل (Chl a 683) ستنتقل إلى الصبغة P700 التي تحتويها. لقد قدرت كمية الصبغة P700 حسائياً في البلاستيدة الخضراء بنسبة تركيز جزيء واحد أو اثنين لكل 300 جزيء من الكلوروفيل، ويبدو أن هذا مناسباً، كما وأن من المعتقد أن الصبغة P700 تعمل بمثابة مركز للتفاعل الضوئي الكيميائي photochemical reaction center في الكوانتسوم. يوضح الشكل (11-6) منظرًا تخطيطياً لاستحواذ الكوانتسوم على الطاقة الضوئية.

إنتاجية قدرة التمثيل Production of assimilatory power

بعد أن ناقشنا بعض جوانب التفاعلات الكيميائية الضوئية نتمكن الآن من تصور المخطط العام للبناء الضوئي. والسؤال المطروح هل يفرد هذا المخطط للبلاستيدة الخضراء وحدها أو أن تأخذ الخلية برمتها أيضاً؟. على مدى مايزيد

شكل 11-6: اكتساب عدد من جزيئات الكلوروفيل للضوء. يسبب امتصاص جزء الكلوروفيل لكوانتم من الضوء ارتفاع الأول إلى حالة تهيج أولى. ومن ثم ينتقل الكوانتم الضوئي بصورة طاقة التهيج الأولى من جزيء إلى آخر عن طريق الانتقال الرنيني. يحدث الانتقال الرنيني أكثر ما يحدث من صبغة ذات موجة امتصاص أقصر إلى أخرى ذات موجة امتصاص أطول. وبهذا تصبح هجرة الطاقة إلى جزيء الكلوروفيل (P700) أوفق، بسبب تمتع صيغته بموجة امتصاص أطول. ونتيجة لذلك تتأكسد الصبغة (P700) أي تحرر أحد إلكتروناتها. راجع النص لتعميق الفهم.



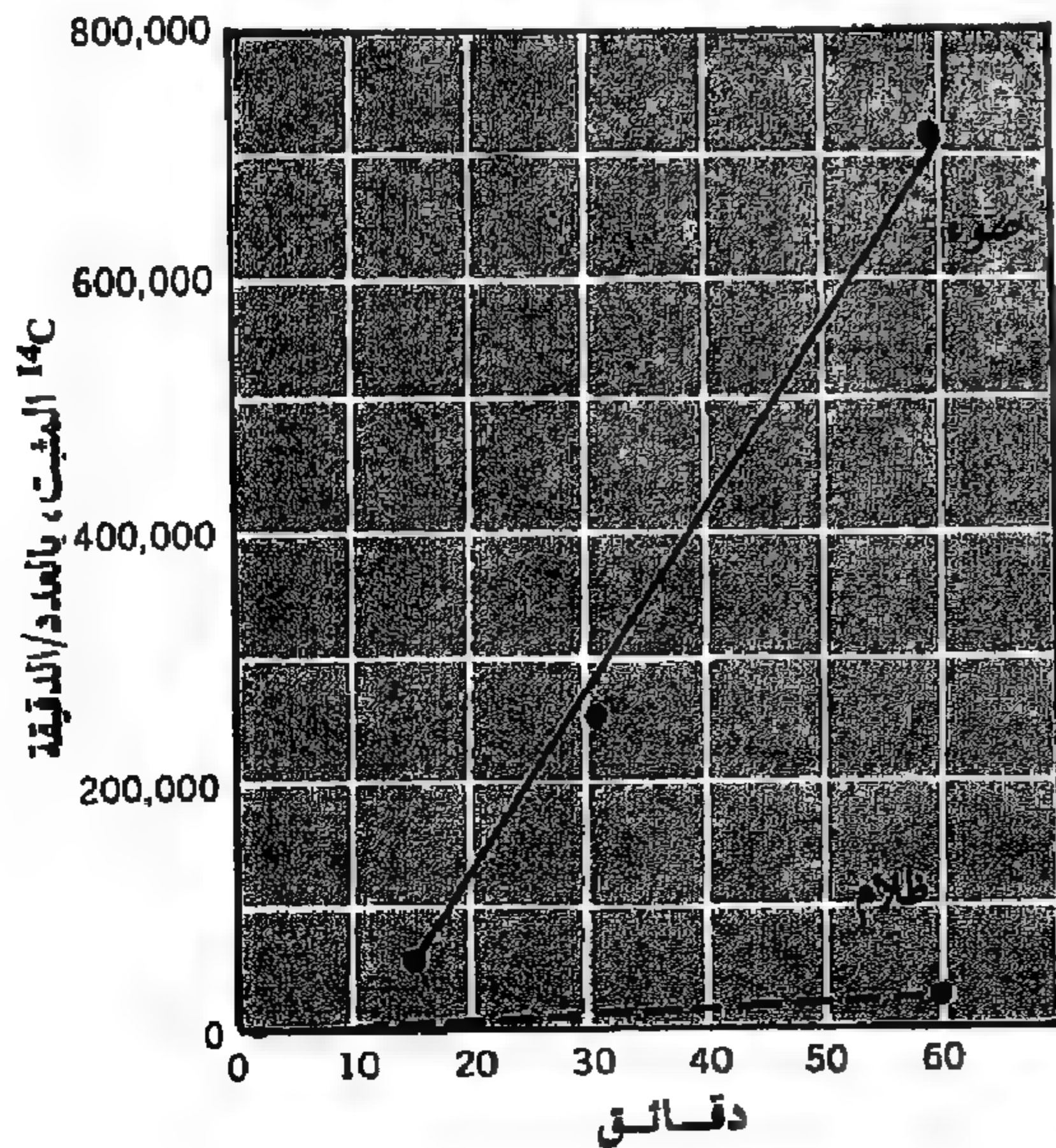
عن المئة عام كان يعتقد أن البناء الضوئي لا يذكر إلا بصحبة البلاستيدات الخضراء، ولكن لم يكن معروفاً في السابق تفرد حدوث البناء الضوئي في هذه الدقائق السيتوبلازمية وحدها من عدمه. وفي الحقيقة كان يعتقد على مدى سنين طويلة أن تفاعل النور وحده هو الذي يحدث في البلاستيدة الخضراء أما اختزال ثاني أكسيد الكربون فيحدث في سيتوبلازم الخلية. وما إن حان عام 1954 حتى ظهر أن البلاستيدات الخضراء المعزولة تستطيع أن تختزل ثاني أكسيد الكربون إذا وضعت في ظروف مختبرية محيطة مناسبة (4، 5). وبناءً على ذلك فإن الانزيمات ذات العلاقة بعملية اختزال ثاني أكسيد الكربون ومقدرة التمثيل (وتسمى أيضاً بقدرة الاختزال reducing power) تلك الانزيمات اللازمة لاتمام التمثيل يجب أن توجد، بل وربما تنتج، داخل الوحدة من البلاستيدة الخضراء. وهنا تتوجب الاجابة على عدّة أسئلة: ماهي قدرة التمثيل

المطلوبة وكيف تستحدث؟ ماهي المنظومات المتعلقة بتخليق مقدرة التمثيل؟ إلى أى مدى يتم تحويل طاقة الضوء إلى طاقة كيميائية؟ ماهو الدور الذي يلعبه الماء في المخطط العام هذا؟

تمثيل ثانى أوكسيد الكربون Carbon dioxide assimilation

أن تثبيت ثانى أوكسيد الكربون بواسطة البلاستيدات الخضراء المعزولة سواءً في الضوء أو في الظلام مبين في الشكل (7-11). يصاحب اختزال ثانى أوكسيد الكربون تولد الأوكسجين O_2 بما يتفق تماماً مع خارج قسمة $1 = \frac{O_2}{CO_2}$ المعروف تماماً في البناء الضوئي. وكما يتضح بجلاء من الشكل (7-11) فإن اختزال ثانى أوكسيد الكربون هو عملية تعتمد تماماً على وجود الضوء، وتستمر بمعدل ثابت لمدة ساعة على الأقل.

لقد تمكن أرنون D.O. Arnon ومساعديه في جامعة كاليفورنيا من التعرف على بضع نواتج قابلة وغير قابلة للذوبان بما في ذلك أملاح الفوسفات العضوية phosphate esters للجلوكوز والفركتوز والرايبولوز ribulose والسيدوهيبتولوز sedoheptulose وكذلك dihydroxyacetone وحامض الجلسرين glyceric acid



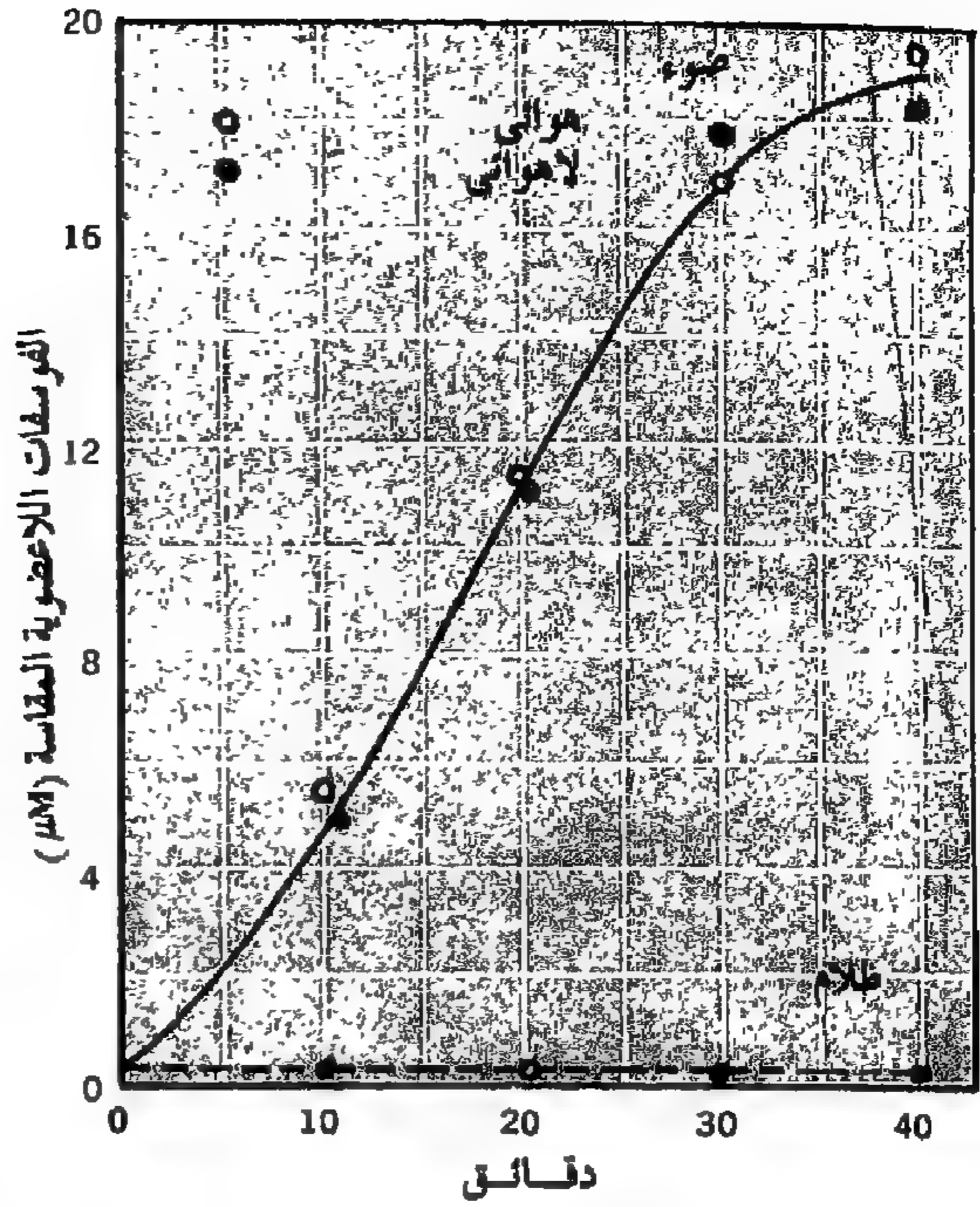
شكل 7-11: تثبيت $^{14}CO_2$ بواسطة البلاستيدات الخضراء المعزولة من نبات السبانخ، في كل من الضوء والظلام (عن ألين Allen وآخرين، 1955، مجلة الجمعية الأمريكية للكيمياء، 4149:77)

وأحماض الجليكوليك glycolic والمالك malik والأسبارتك aspartic، والالنين alanine والجليسين glycine ثم free dihydroxyacetone وأخيراً الجلوكوز. وتم اكتشافهم هذا بمساعدة ثاني أوكسيد الكربون المشع وطرق الكروماتوجرافى chromatography techniques. ولقد حصلوا على المالتوز maltose والجلوكوز بمعالجة النواتج غير القابلة للذوبان بواسطة أنزيم الأميليز اللعابى salivary amylase. لقد اعتبر تكون المالتوز بمعالجته بالأميليز من الاختبارات الخاصة والكاشفة عن تكون النشاء فى البلاستيدات الخضراء المعزولة مع توفر ثاني أوكسيد الكربون والماء والضوء وبدون مساعدة من منظومات انزيمات السيتوبلازم أو مصادر الطاقة.

فسفرة البناء الضوئى Photosynthetic phosphorylation

صاحب اكتشاف امكانية تمثيل ثاني أوكسيد الكربون فى البلاستيدات الخضراء المعزولة، تفهم حتمية إحتواء البلاستيدة الخضراء على الأنزيمات اللازمة لعملية التمثيل هذه، وان البلاستيدة الخضراء قادرة على انتاج الـ ATP الضرورى لتكوين النواتج الرئيسية للبناء الضوئى. لقد أوضح ارنون Arnon وآخرون (5،4) أن البلاستيدة الخضراء تستطيع بوجود الضوء أن تنتج الـ ATP. ومن هنا أطلقوا على العملية تسمية فسفرة البناء الضوئى. ولقد كشف ذلك عن حقيقة كانت غامضة حتى الآن مفادها أن الميتكوندريا mitochondria ليست الدقائق السيتوبلازمية الوحيدة القادرة على انتاج الـ ATP. كما وأن تكوين الـ ATP فى البلاستيدات الخضراء يختلف عن تكوينه فى الميتكوندريا بأنه لا يعتمد على الأكسدة الجارية فى التنفس. ان عدم اعتماد فسفرة التمثيل الضوئى على الأوكسجين الجزيئى موضحة فى الشكل (8-11). والمهم هنا هو أن طاقة الضوء قد تحولت إلى ATP، وبقول آخر هو أن الطاقة الضوئية light energy تتحول إلى طاقة كيميائية chemical energy.

غير أن الـ ATP هو واحد فقط من المتطلبات اللازمة لاختزال ثاني أوكسيد الكربون بما يوصله إلى مستوى الكربوهيدرات. يجب أن يتكون عامل الاختزال

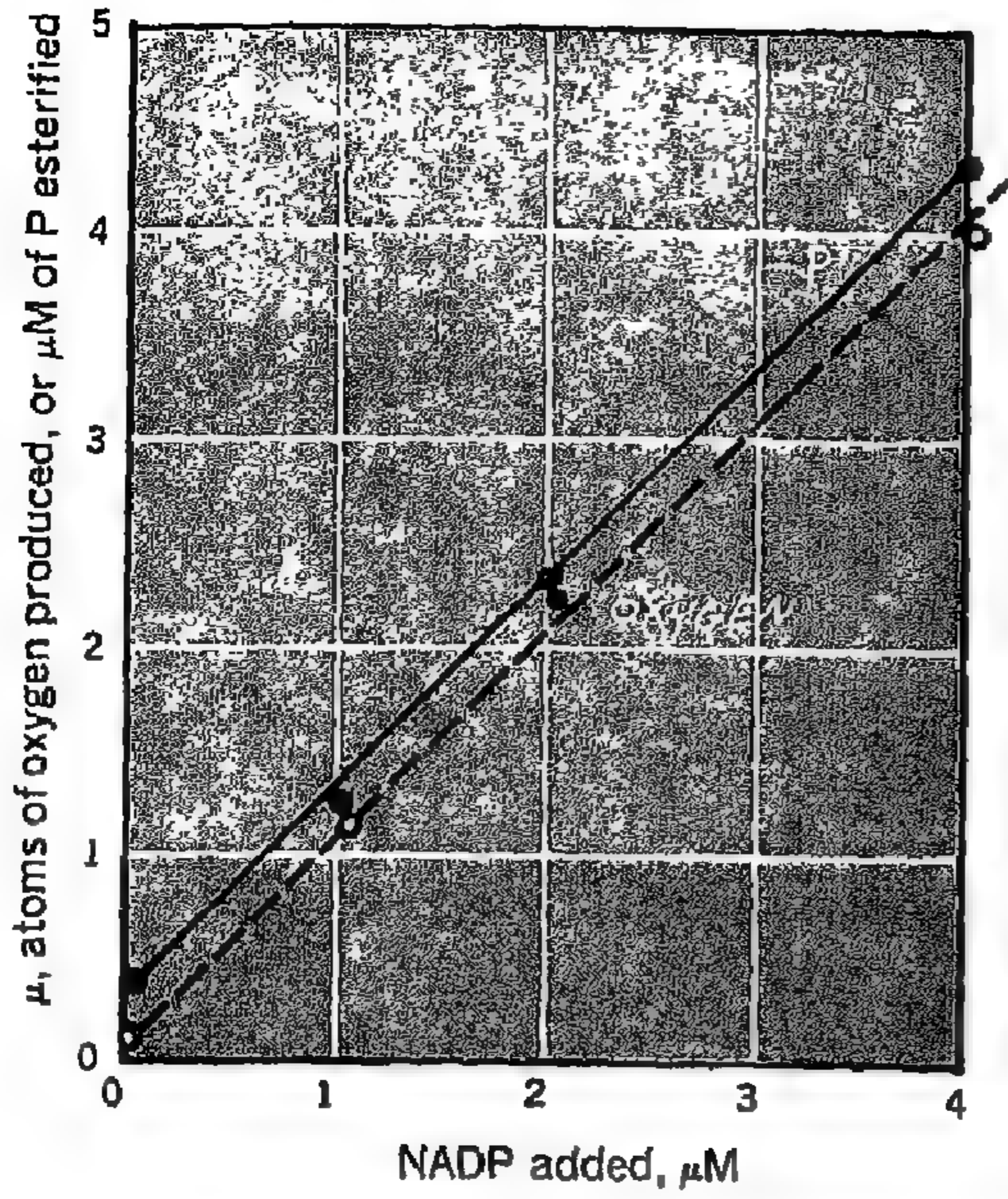


شكل 8-11: اتحاد الفوسفات اللاعضوي لتكوين ATP بواسطة بلاستيدات خضراء مكسرة. لاحظ اعتماد فسفرة البناء الضوئي على الضوء وعدم اعتمادها على الأوكسجين (عن آرنون Arnon، 1959، في الجهاز الضوئي الكيميائي - تركيبه ووظيفته. مؤتمر بروكهافن للبايولوجيا 181:11).

في عملية البناء الضوئي بحيث يمد العملية بالكثرونات أو الهيدروجين اللازمة للاختزال. فمنذ عام 1951 برهن آرنون (2) أن البلاستيدات الخضراء المعزولة بمقدورها اختزال نيوكليوتيدات البايридиين pyridine nucleotides عندما يجري تعريضها للضوء. ويتوجب أن يصاحب التفاعل الضوئي الكيميائي وجود منظومة انزيمية تستطيع الانتفاع بنيوكليوتيدات البايридиين المختزلة فور تكونها. لقد وجد أن الـ NADPH_2 هو نيوكليوتيد البايридиين المختزل (مختصر) ينشط أثناء البناء الضوئي (6). ومع وجود الماء والـ ADP والأورثوفوسفات (P) Orthophosphate، اختزلت كميات أساسية من الـ NADP وصاحب ذلك تولد الأوكسجين حسب المعادلة التالية:



وكما توضح هذه المعادلة، والشكل (9-11) فإن تولّد مول واحد من الأوكسجين يكون مصحوباً باختزال 2 مول من الـ NADP واسترة 2 مول من الأورثوفوسفات ويعتبر كل من الـ ATP و الـ NADPH_2 هما مصدرى الطاقة اللازمة لتمثيل ثانى أوكسيد الكربون، التي سمّاها آرنون بقدرة التمثيل



شكل 9-11 : اتحاد الفوسفات اللاعضوي بواسطة بلاستيدات خضراء معزولة لتكوين ATP بوجود نسب تركيز مختلفة لمركب NADP. لاحظ الترتيب الخطي بين كمية NADP المتاحة وبين كمية الفوسفات اللاعضوي المأخوذة. لاحظ أيضاً أن تحول الأوكسجين يتمثل في خط مواز للفوسفات المأخوذة (عن آرنون Arnon, 1959، الجهاز الكيميائي الضوئي - تركيبه ووظيفته، مؤتمر بروكهافن للبيولوجيا، 181:11)

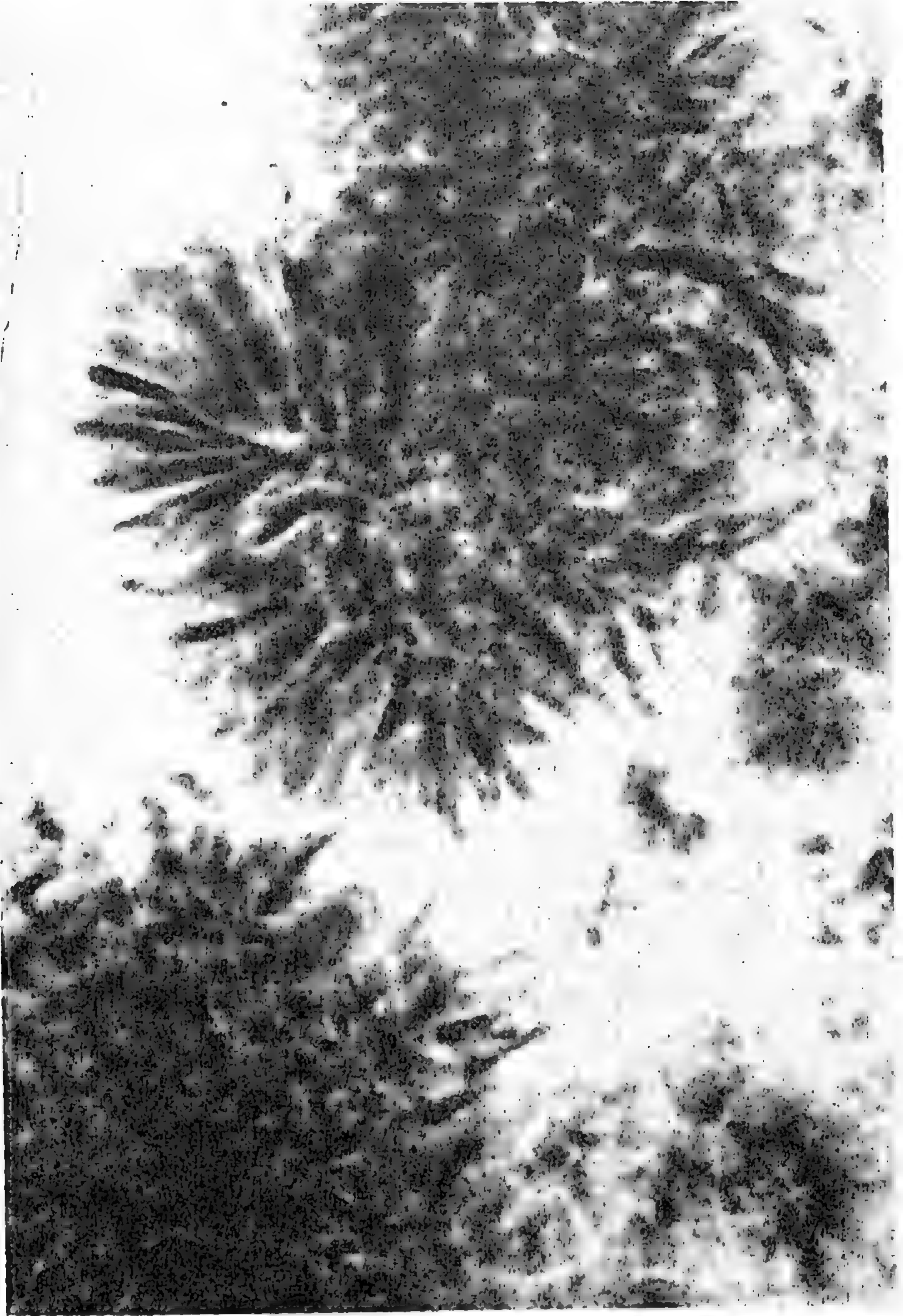
($\text{NADPH}_2 + \text{ATP}$)، وعلينا أن نذكر بهذا الشأن أن NADH_2 الناتج عن البناء الضوئي البكتيري ينتفع به في هذه العملية بدلاً من NADPH_2 (68).

الفيريدوكسين Ferredoxine : قبل أن نواصل مناقشة فسفرة البناء الضوئي علينا أن نمنع النظر قليلاً في اختزال الـ NADP أثناء البناء الضوئي. كان يعتقد في أواخر الخمسينات أن اختزال الـ NADP^+ يصاحبه وجود عامل من البروتين القابل للذوبان والموجود في البلاستيدات الخضراء. كما لاحظ آرنون وآخرون أن هذا البروتين قد اختزل الـ NADP^+ وصاحب ذلك تولّد كميات متكافئة stoichiometric amounts من الأوكسجين. ولقد سمّي «بعامل الـ NADP-المختزل» NAD-reducing factor، الذي تم تنقيته أطلق عليه اسم photosynthetic pyridine nucleotide reductore (PPNR)، وذلك في اعتبار أن نشاطه المساعد يظهر فقط لدى إضاءة البلاستيدات الخضراء (58). ولم تكتشف طبيعة مركب الـ PPNR الحقيقية حتى عام 1962. فمن خلال أبحاث تاجاوا Tagawa وآرنون (65) عرف أن الـ PPNR هو أحد أفراد عائلة البروتينات المحتوية على الحديد ومن نوع nonheme و nonflavin، وهي البروتينات

المعروف وجودها في البلاستيدات الخضراء. يستخدم المصطلح النوعي الشامل فيريدوكسين ferredoxin لوصف هذه البروتينات شكل (10-11). إذا ما بحثنا في المؤلفات المختصة لاكتشفنا أن البروتينات من عائلة الفيريدوكسين قد جرى عزلها عن البلاستيدات الخضراء للعديد من النباتات وعينت أدوارها المتعددة. وما نسميه اليوم بالفيريدوكسين كان يسمى في الماضي بالميثايموجلوبين العامل - المختزل methaemoglobin-reducing factor، والعامل المختزل - haem، المختزل - NADP، والعامل المختزل - PPNR، والعامل المختزل - haem، والأنزيم الأحمر red enzyme (3).

كان يعتقد قبل اكتشاف الفيريدوكسين أن ال- $NADP^+$ هو مستلم الإلكترون النهائي في تفاعل الضوء لعملية البناء الضوئي. إلا أن الكلوروفيل المضاء يتفاعل مباشرة مع الفيريدوكسين وليس مع $NADP^+$ (3، 65). يسبب اضاءة الكلوروفيل سريان الإلكترونات إلى الفيريدوكسين. كما وأن الفيريدوكسين المختزل يسبب بدوره اختزال ال- $NADP^+$ ضمن تفاعل مساعد أنزيمياً لا يعتمد على الضوء (3). وهذا يعني أن الفيريدوكسين هو المستلم النهائي للإلكترون في تفاعل الضوء للبناء الضوئي.

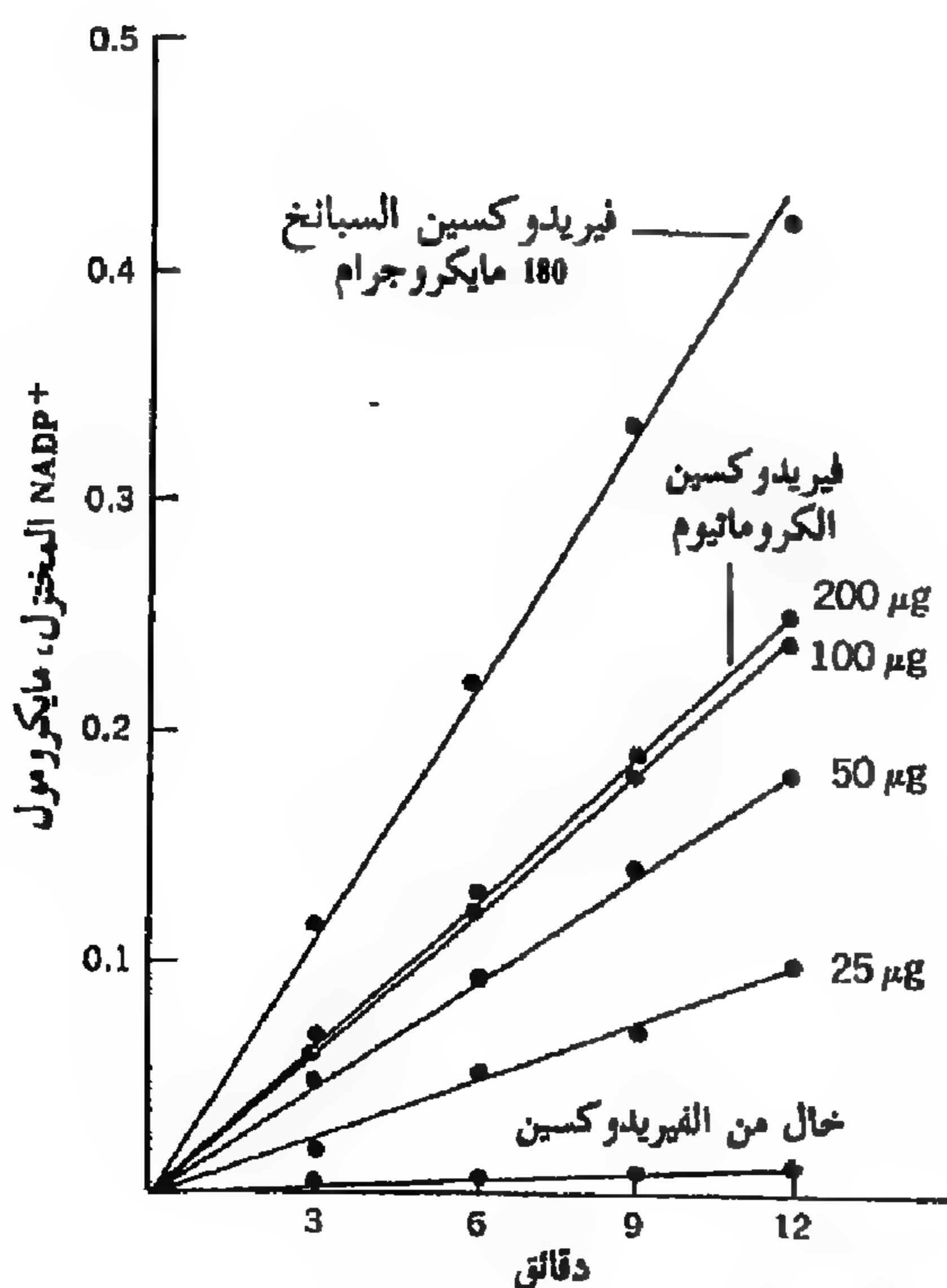
هناك شواهد غير مباشرة توحى بوجود حالة بينية تتوسط الفيريدوكسين والمنظومة الأولى للصبغات pigment system I. فلقد تمكن يوكم Yocum وسان بترو San Pietro (73) من عزل مادة أسموها المادة المختزلة للفيريدوكسين ferredoxin reducing substance (FRS) ولاحظوا أن هذه المادة تحوى شحنات الكترونية سالبة أكثر من احتواء الفيريدوكسين لها. وإذا كانت هذه المادة (FRS) تشكل بالفعل جزءاً من سلسلة انتقال الإلكترونات في عملية البناء الضوئي يسهل استنتاج أن الإلكترونات منظومة الصبغات الأولى تنتقل إلى هذه المادة أولاً، ثم تتولى المادة التي جرى اختزالها الفيريدوكسين بدورها. إن تركيب مادة ال- FRS الكيميائي لا يزال مجهولاً حتى الآن، إلا أنها تبدو مركباً من جزيئات مختلفة. ومن هنا أخذنا في نطاق مادة الكتاب بأن الفيريدوكسين سيعتبر هو المستلم الابتدائي للإلكترون من منظومة الصبغات الأولى، وذلك حتى تتاح شواهد مباشرة على اشتراك مادة ال- FRS في البناء الضوئي.



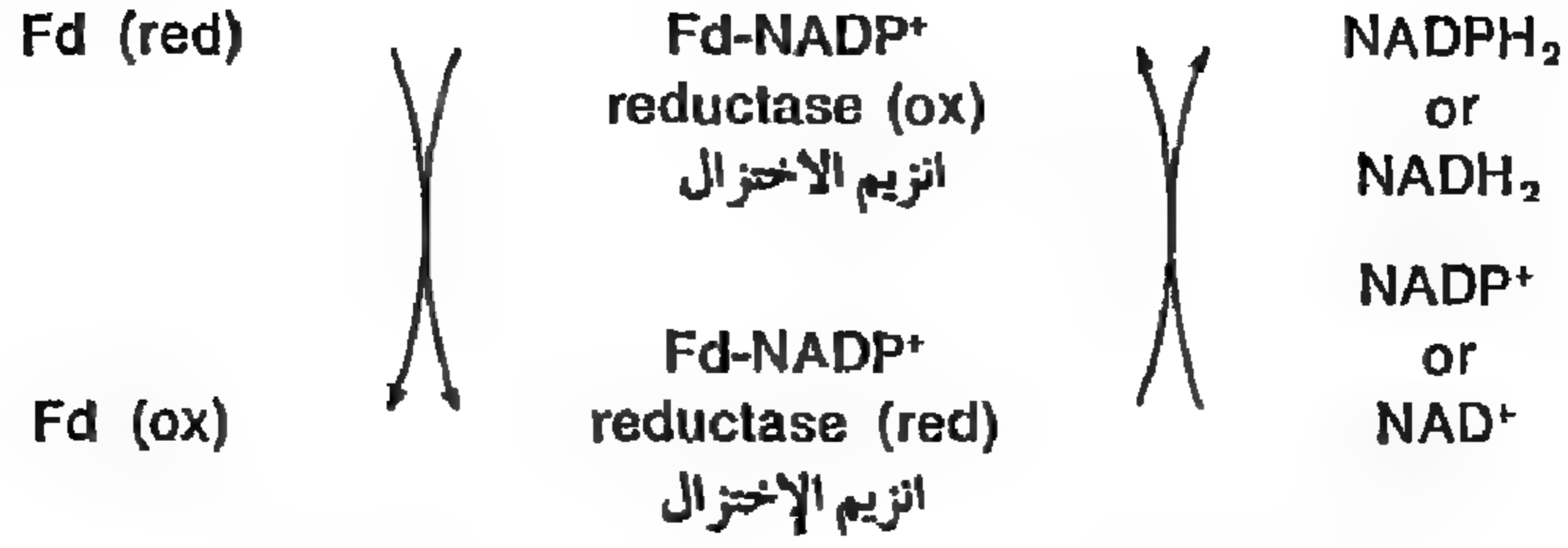
شكل 10-11 : الفريدوكسين المتبلور في نبات السبانخ (عن آرنون Arnon).

ان اختزال ال- $NADP^+$ بواسطة الفيريدوكسين الموجود في السبانخ والفيريدوكسين الموجود في الكروماتيوم chromatium موضح بالشكل (11-11). وفي ظل الظروف العادية للبناء الضوئي تعاد أكسدة الفيريدوكسين عن طريق استلامه للالكترونات عن طريق ال- $NADP^+$ حيث يتم اختزاله. يتطلب الأمر مقدار واحد مول ال- $NADP^+$ لأكسدة مقدار 2 مول من الفيريدوكسين من جديد (72،35). وحيث يحتاج اختزال جزيء واحد من ال- $NADP^+$ الكترونين اثنين، يتطلب بالتالي اختزال ثم أكسدة جزيء واحد من الفيريدوكسين انتقال الكترون واحد لا غير.

يعتبر انزيم الفيريدوكسين- $NADP$ من العوامل المساعدة على اختزال ال- $NADP^+$ بواسطة الفيريدوكسين. لقد تمكن الباحث شين Shin وآخرون (61) لأول مرة من عزل هذا الأنزيم من البلاستيدات الخضراء لنبات السبانخ. وعلاوة على الالفه العالية بين هذا الانزيم وال- $NADP^+$ ، فإن الأنزيم لا يتألف مع ال- NAD^+ إلا قليلاً (60).



شكل 11-11: تفاعل السبانخ مع فيريدوكسين الكروماتيوم أثناء اختزال NAD^+ بواسطة البلاستيدات الخضراء المضاءة (عن باتشوفن وآرنون Bachofen and Arnon، 1966، الكيمياء الحيوية والفيزياء الحيوية، 259:120)



ومن هنا يتضح أن آلية اختزال الـ NADP^+ في أثناء البناء الضوئي تتكون من ثلاثة مراحل (60): أ. الاختزال الضوئي الكيميائي لمادة الفيريدوكسين ب. إعادة أكسدة مادة الفيريدوكسين بواسطة انزيم (فيريدوكسين- NADP^+) ج. إعادة أكسدة الأنزيم المذكور بواسطة مادة الـ NADP^+ .

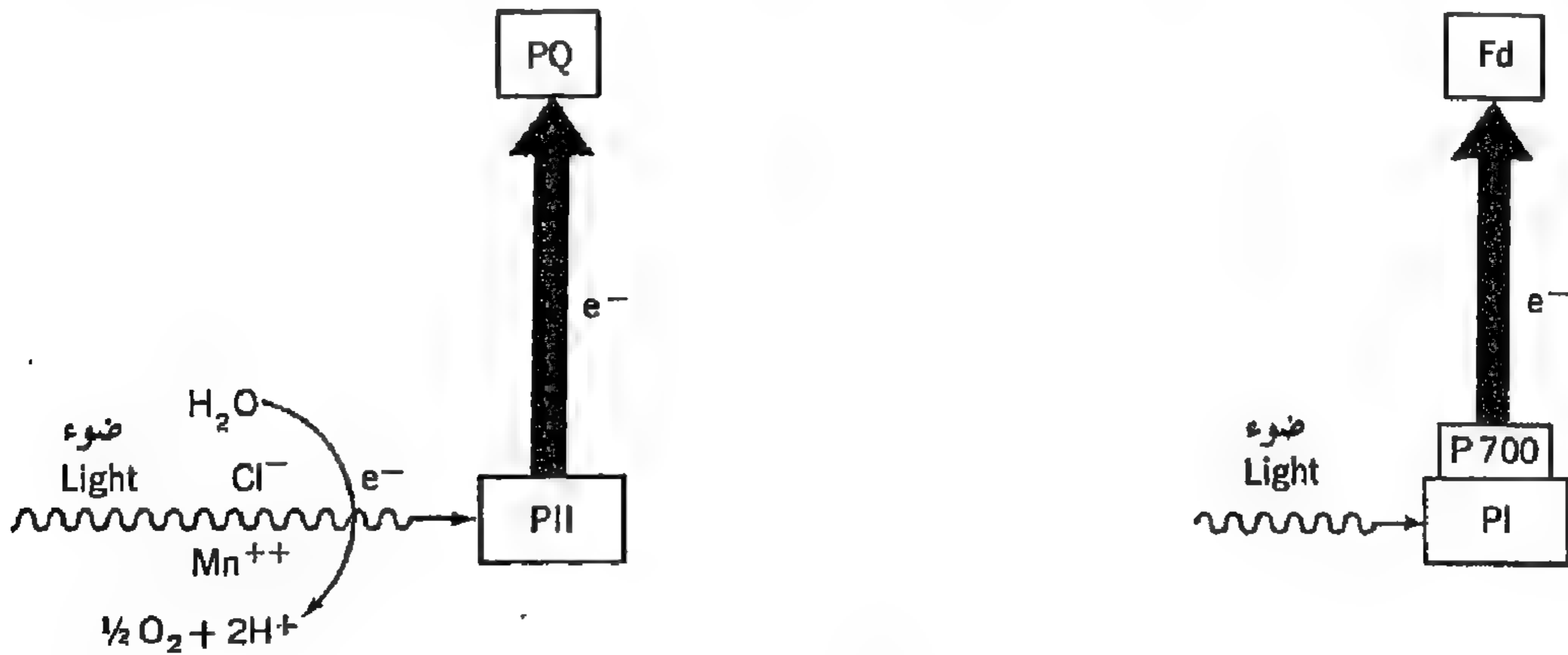
انتقال الإلكترونات Electron transport : يُختزل الفيريدوكسين بالكثرون واحد بحره جزىء من صبغة P700 المهيج ضوئياً (راجع مناقشة وحدات البناء الضوئي photosynthetic units). وهذا يعنى أن يكون الفيريدوكسين هو أول مستلم للإلكترونات في منظومة الصبغات الأولى شكل (11-12). ونتيجة هذا التفاعل الكيميائي الضوئي هي جزىء مؤكسد واحد من صبغة P700 (الذى ينقصه الكثرون). يتطلب تدفق الإلكترونات المستمر إلى الفيريدوكسين حدوث امداد مستمر بالإلكترونات إلى صبغة P700. وبقول آخر يتطلب هذا أن يحافظ على الصبغة في حالة مختزلة. ويعنى هذا توجب أن توفر آلية البناء الضوئي حاملاً ما للإلكترونات لامتداد منظومة الصبغات الأولى.

توحى البحوث الحديثة كثيراً بأن حامل الإلكترونات المباشر إلى صبغة P700 المختزلة ضوئياً يكون إما السيوكروم-f (Cytochrome-f) أو البلاستوسيانين plastocyanin (وهو بروتين يحتوى على النحاس) (41، 69). لقد اكتشف أن كلا المركبين يتواجدان في أنسجة البناء الضوئي لكل من الطحالب والنباتات العليا، كما أنهما يملكان فرق جهد للأكسدة والاختزال (redox) تقترب مما هو موجود في الصبغة P700 (حوالي 0.43 فولت). كما وأن هناك بعض الشواهد الدالة على أن البلاستوسيانين يوجد بالقرب من مركز التفاعل

الضوئي (P700) لمنظومة الصبغات الأولى، أكثر من وجود السيتركروم f. وإذا صح ذلك يصبح البلاستوسيانين هو حامل الإلكترون المباشر إلى P700 السابق أكسدها ضوئياً. وبالتالي يصبح السيتركروم f في هذه الحالة هو المسؤول عن نقل الإلكترونات إلى البلاستوسيانين.



تأتي الإلكترونات المنقولة بواسطة السيتركروم f إلى البلاستوسيانين من الماء نتيجة لعملية التأكسد الجارية في منظومة الصبغات الثانية pigment system II. علماً بأن المعروف عن الكيمياء الضوئية لمنظومة الصبغات الثانية يعتبر قليلاً بالمقارنة بما نعرفه عن منظومة الصبغات الأولى. ويعتقد أن مستلم الإلكترون الابتدائي في منظومة الصبغات الثانية هو البلاستوكوينون plastoquinone (57،69). يتمشى هذا المفهوم مع حقيقة أن مركبات الكوينون quinones تتوافر في البلاستيدات الخضراء (9،43)، كما أن هذه الأخيرة تحتوي على أقل تقدير



شكل 11-12: يسبب التهييج الضوئي لصبغة P700 تحرير الكترن واحد وانطلاقه إلى الفيريدوكسين المستلم الأولى. وبالنتيجة تتأكسد الصبغة P700 بينما يختزل الفيريدوكسين. وتنتقل كوانتومات الضوء الممتصة بواسطة المجموعة الأولى للصبغات (PI) إلى الصبغة (P700) بصورة طاقة تهيج أولى، وتسبب تهيجاً. ويكون انتقال هذه الطاقة من جزيء إلى آخر بالنقل الرنيني.

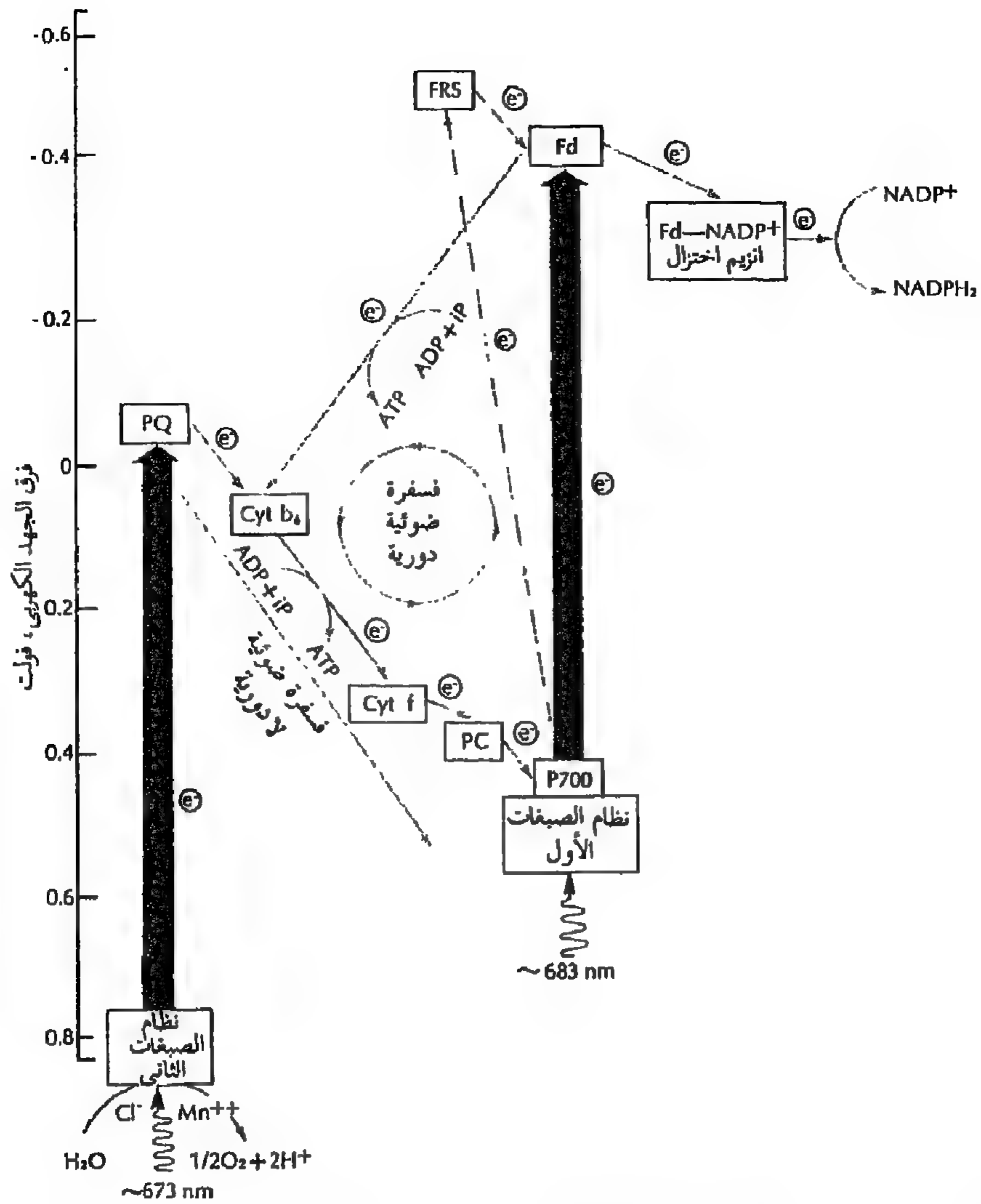
شكل 11-13: يختزل البلاستوكوينون (PQ) بواسطة الإلكترونات المناسبة من صبغة النظام الثاني (PII) المهيجة ضوئياً. يسترد نظام الصبغات الثاني ما فقده من الكترونات ثانية من الماء، وينتج عن ذلك تحرر أيونات الهيدروجين وكذلك تحرر الأكسجين.

على أربعة مركبات من نوع البلاستوكوينون : ثلاثة مركبات لـ *tocopherylquinones* والرابع هو فيتامين-K (23). كما أن هناك بعض الشواهد على أن إضاءة البلاستيدات الخضراء بضوء منشط لمنظومة الصبغات الثانية، تسبب اختزال البلاستوكوينون، بينما تسبب إضاءة البلاستيدات الخضراء بضوء منشط لمنظومة الصبغات الأولى، في أكسدة البلاستوكوينون.

مما سبق ذكره يعتقد الآن أن الإلكترونات تنتقل إلى البلاستوكوينون من الكلوروفيل المهيّج ضوئياً في منظومة الصبغات الثانية. في حين أن جزيئات الكلوروفيل التي تأكسدت بهذه الطريقة سوف تسترد إلكتروناتها من الماء. هذا مع العلم بأن أكسدة الماء وانتقال الإلكترونات من المركب إلى الكلوروفيل الذي تأكسد ضوئياً هو من التفاعلات التي لانفهم منها إلا القليل. يبدو واضحاً تماماً، رغماً عن ذلك، أن هذا التفاعل يتطلب أيونات كل من المنجنيز *manganese* والكلور (34، 69). يوضح الشكل (11-13) اختزال البلاستوكوينون بواسطة إضاءة منظومة الصبغات الثانية.

تم أكسدة البلاستوكوينون، السابق اختزاله ضوئياً، بواسطة انتقال الكترون واحد إلى السيتوكروم- b_6 . ومنذ اكتشاف هيل Hill وسكاريسبريك Scarisbrick (33) لمادة السيتوكروم- b_6 تراكمت الشواهد التي تعضد احتمال مشاركة السيتوكروم- b_6 في انتقال الإلكترونات *electron transport* في البناء الضوئي. ان السيتوكروم b_6 السابق اختزاله بواسطة البلاستوكوينون يستعيد حالة الأكسدة بمساعدة السيتوكروم- f . وبالربط بين السيتوكروم b_6 والسيتوكروم f تكتمل سلسلة حوامل الإلكترونات تلك التي تربط بين منظومتى الصبغات الثانية والأولى. يوضح الشكل (11-14) تخطيطاً لتدفق الإلكترونات بالحثّ الضوئي في عملية البناء الضوئي.

الفسفرة الضوئية اللا دورية *Noncyclic photophosphorylation* : يتطلب مسار الإلكترونات من الماء إلى الفيريدوكسين عبر حوامل الإلكترون، مشاركة منظومتى الصبغات، ويكون من نواتج هذه العملية تخليق الـ ATP شكل (11-14).



شكل 11-14: تمثيل تخطيطي لانتقال الإلكترونات بالحث الضوئي أثناء البناء الضوئي، ويوضح الفسفرة الضوئية الدورية واللا دورية. PQ وتعني بلاستوكوينون، Cyt b₆ وتعني سيتوكروم-b₆، Cyt f وتعني سيتوكروم-f، PC وتعني بلاستوسيانين، PI وتعني نظام الصبغات الأول، PII وتعني نظام الصبغات الثاني، Fd تعني الفيريدوكسين. اقرأ النص لتعميق المفهوم.

ويعني هذا أن طاقة الإلكترون الزائدة التي اكتسبها من امتصاصه لكم الضوء، يجرى الانتفاع به في تخليق روابط فوسفاتية عالية الطاقة. هناك موضع واحد ضمن سلسلة تنقل الإلكترونات في البناء الضوئي، يحتمل من الناحية النظرية حدوث تخليق الـ ATP فيه - هو الموضع بين السيتوكروم-b₆، والسيتوكروم-f.

لاحظ أيضاً في الشكل (11-14) أن الإلكترونات القادمة من الماء يتم نقلها في مسار ذو اتجاه واحد يؤدي إلى الفيريدوكسين، حيث ينتفع بها في اختزال الـ $NADP^+$. وبمعنى أدق أن مسار الإلكترونات ليس دورياً، ولكن تعتبر تفاعلات الظلام في البناء الضوئي بمثابة بالوعة لتصريفها. ومن هنا يمكن تسمية تخليق الـ ATP الناتج بطريقة تدفق الإلكترونات هذا باسم الفسفرة الضوئية اللادورية.

الفسفرة الضوئية الدورية **Cyclic photophosphorylation** : تحت الظروف المانعة لحدوث الفسفرة الضوئية اللادورية، يمكن أن تخلق انسجة البناء الضوئي مساراً جديداً لتكوين الـ ATP (3). ومن الطرق المانعة لاتمام الفسفرة الضوئية اللادورية، عملية إضاءة البلاستيدات الخضراء بضوء أطوال موجاته تزيد عن $m\mu 680$ (مليمكرون). وتكون منظومة الصبغات الأولى **pigment system I** تحت هذه الظروف نشطة، كما لا يتم انتزاع الإلكترونات الماء. ويمكن الكشف عن ذلك بملاحظة قلة تولد الأوكسجين في هذه الحالة. فعند إيقاف تدفق الإلكترونات من الماء إلى الفيريدوكسين يتوقف أيضاً حدوث الفسفرة الضوئية اللادورية، ومن ثم تعطل اختزال ثاني أكسيد الكربون. ومع تعطل اختزال ثاني أكسيد الكربون يصبح الـ $NADP$ المتأكسد غير متاح كمستلم للإلكترونات من الفيريدوكسين. يتسبب تنشيط المنظومة الأولى للصبغات بواسطة موجات الضوء الأطول من $nm 680$ (نومتر) في تدفق الإلكترونات من الصبغة $P700$ إلى الفيريدوكسين. وربما يسلب السيتوكروم b_6 الفيريدوكسين إلكتروناته بسبب عجز الأخير عن تسليمها للـ $NADP^+$. ومن هنا يمرر السيتوكروم b_6 الإلكترونات بدوره إلى صبغة $P700$ مرة أخرى عبر السيتوكروم f والبلاستوسيانين **plastocyanin** شكل (11-14). هناك بعض الشواهد الدالة على أن البلاستوكوينون **plastoquinone** ربما ينوب عن السيتوكروم b_6 في دور المستلم الأولى للإلكترونات من الفيريدوكسين في ظل الظروف التي شرحناها مؤخراً. يحتمل، من الناحية النظرية، تخليق الـ ATP ضمن الانتقال الدوري

للالكترونات، وذلك فى موضعين. فىمكن تخليق الـ ATP فى موضع يتوسط الفيريدوكسين والسيتوكروم b_6 ، وكذلك بين السيتوكروم b_6 والسيتوكروم f شكل (11-14). ويسمى تخليق الـ ATP من جراء التنقل الدورى للالكترونات باسم الفسفرة الضوئية الدورىة.

لقد ناقشنا من فورنا مشاركة مسارى تخليق الـ ATP فى عملية البناء الضوئى للطحالب والنباتات العليا. ويبدو أن الفسفرة الضوئية الدورىة ترتبط بمنظومة الصبغات الأولى، كما ترتبط الفسفرة الضوئية اللادورىة بمنظومة الصبغات الثانية pigment system II. تتسبب إضاءة البلاستيدات الخضراء بضوء ذى طول موجى كبير. (الذى ينشط المنظومة الأولى) فى منع حدوث الفسفرة الضوئية اللادورىة، ولا يبقى فى الميدان إلا الفسفرة الضوئية الدورىة. وعندما يحدث ذلك يتوقف تكوين الـ $NADPH_2$ ، كما يتعطل اختزال ثانى اوكسيد الكربون (ربما الانخفاض الأحمر red drop) ولكن عند استخدام ضوء بموجات قصيرة بالاضافة لضوء الموجات الطويلة تستعيد الفسفرة الضوئية الدورىة فعاليتها، ومن ثم يتكون الـ $NADPH_2$ للارتفاع باختزال ثانى اوكسيد الكربون. وينتج عن زيادة اختزال ثانى اوكسيد الكربون ارتفاع فى كفاءة استغلال الـ ATP المتكون ضمن الفسفرة الضوئية الدورىة.

ومع انتاج الـ ATP واختزال الـ NADP يصبح النبات مستعداً الآن لاختزال ثانى اوكسيد الكربون الى مستوى الكربوهيدرات. علينا الآن ان نوقف مناقشتنا لتفاعلات الضوء ضمن البناء الضوئى والرجوع الى الدراسة التى اجراها الدكتور كالفن Calvin فى موضوع «مسار الكربون فى البناء الضوئى» تلك الدراسة التى منح بسببها جائزة نوبل عام 1961.

The carbon compound of photosynthesis

مركبات الكربون فى البناء الضوئى

يعود لليبغ Liebig الفضل فى اكتشاف أول نظرية لاختزال الكربون فى البناء الضوئى؛ اذ اقترح ان احماض النبات تعتبر مواد بينية تتوسط ثانى اوكسيد الكربون والسكريات. الا انه لم يعضد نظريته بشواهد تجريبية، اذ اعتمد فى

الاساس على كون ان احماض النبات تمثل مركبات بينية تفصل بين اختزال ثانى اوكسيد الكربون والسكريات، وشاهده فى ذلك حقيقة حموضة الفواكه الآخذة فى النضوج قبل أن تصبح حلوة عند نضجها.

كانت المعارضة القوية الاولى لنظرية ليغ قد قدمها بيير Baeyer (8) عندما اقترح اختزال ثانى اوكسيد الكربون اولاً الى الفورمالدهيد formaldehyde ومن ثم تكثيف جزيئات الاخير لتكوين السكريات. وكما هى العادة تسببت البساطة النسبية لنظرية الفورمالدهيد فى كثرة اتباعها بما غلبها على الرغم من افتقارها ايضاً للشواهد التجريبية. وبالفعل فأن الفورمالدهيد يعتبر من المواد السامة للكثير من النباتات حتى بنسب التركيز الواطئة. فلقد كشفت بايتشناتز Paechnatz (52) ان الالوديا Elodea والكلوريلا Chlorella والتروبايلم Tropaeolum لا تستطيع الانتفاع بالفورمالدهيد لتكوين السكر. وفى حقيقة الامر انه وجدت ان نسب تركيز الفورمالدهيد المنخفضة حتى 0.003% تعتبر سامة لعملية التنفس والبناء الضوئى.

الكشف بالنظائر المشعة Radioactive tracing

من الواضح اننا كنا لا نتمكن من اكتشاف «مسار الكربون فى البناء الضوئى» بالبحث النظرى وحده، اذ يتطلب الامر تعضيد ذلك بتجريب معملى بما يمكننا من التدقيق فى تحليل كل خطوة والبرهنة على صدقها بالدلائل العملية بجانب الكلامية بما يؤدى الى توصيف كل مشارك فى التابع الكامل الموصل لاختزال ثانى اوكسيد الكربون الى سكر. وبهذا الطرح تظهر مشاكل ضخمة بسبب الدور الثنائى للعديد من المنظومات الانزيمية الداخلة فى كل من التنفس والبناء الضوئى. وقد كاد الامر أن يوصلنا الى استحالة الاشارة بوضوح الى كل من المركبات الداخلة وااثبات تبعيتها لاحد النظامين (ونقصد التنفس والبناء الضوئى) وذلك بسبب المزج المستمر بين مواديهما البينية. ولم تفلح الطرق والاجهزة البحثية المتاحة فى ذلك الوقت فى تقديم حل لهذه المعضلة. فالذى كان مطلوباً بالتحديد هو طريقة «التعليم» للمركبات اثناء اجراء تجارب موقوتة

على اعضاء حية تقوم بالبناء الضوئى، ومن ثم ترتيب هذه المركبات فى تتابع سليم. وجاء الحل: باستخدام ثانى اوكسيد الكربون النظير المشع (المعلم)، خطونا اولى الخطوات فى اتجاه حل المعضلة (54،55،56) لقد اكتشف أن تثبيت نظير ثانى اوكسيد الكربون المشع ^{14}C بواسطة اوراق نبات الشعير والكلوريل، قد حدث ليس فى النور وحده ولكن فى الظلام ايضاً. غير ان تثبيت ثانى اوكسيد الكربون فى الظلام قد حدث فقط عندما عرضت الاوراق للظلام على فترات قصيرة ومتعاقبة. وبعد ثلاث ساعات من الاظلام لم يحدث اى تثبيت لثانى اوكسيد الكربون لنبات الشعير. لم يتمكن الباحثون الاوائل فى هذا المجال من النجاح فى محاولاتهم لتمييز النواتج الابتدائية للبناء الضوئى، الا انهم قد تيقنوا ان هذه النواتج تحوى مجموعة الكاربوكسيل، تلك التى احتوت على غالبية الخواص الاشعاعية. وبسبب نصف الحياة half life القصيرة للكربون المشع ^{14}C (22 دقيقة)، تحددت امكانية الرواد باعمال التحليل القصيرة للغاية. لقد تم التغلب على تلك العقبة بواسطة التعرف على نظير جديد للكربون المشع هو ^{14}C يقدر نصف حياته بـ 5000 عام (55،56).

لقد مرت اعمال البحث بواسطة الكشف بالنظائر المشعة عن اختزال ثانى اوكسيد الكربون فى البناء الضوئى بفترة تشبه الركود اثناء الحرب العالمية الثانية، وبعدها سرعان ما استعاد البحث بثانى اوكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ قوة دفع. واخيراً تمكن كالفن ومختبره من التوصل الى نتائج بحثه المرموق: رسم المخطط الكامل للمركبات البينية الداخلة فى اختزال ثانى اوكسيد الكربون اثناء البناء الضوئى وتمييز كل من هذه المواد.

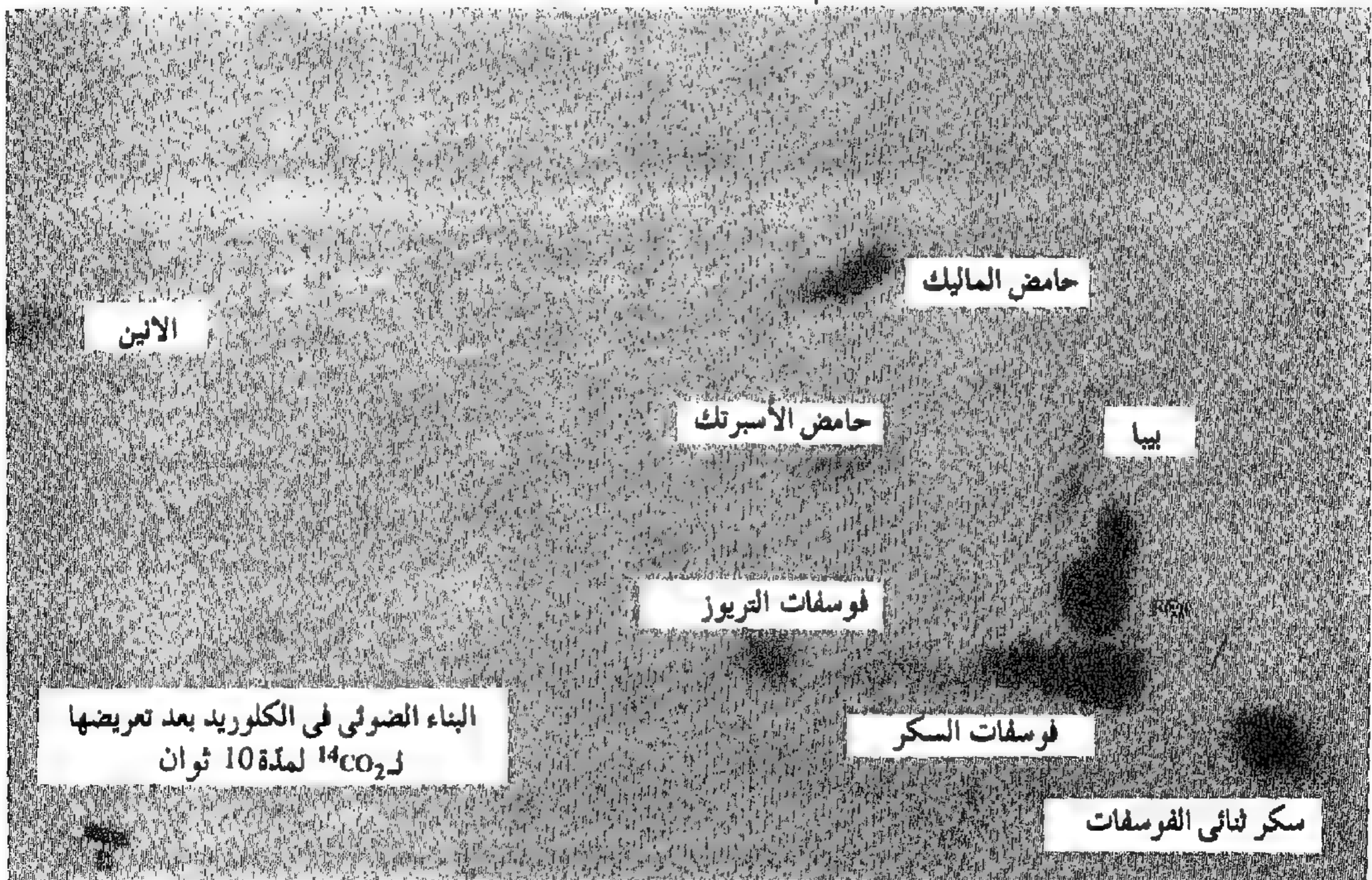
التصوير بالاشعاع الذاتى The radioautograph

علاوة على استخدام النظير المشع ^{14}C استخدم ايضاً مزيج من الفصل الكروماتوجرافى على الورق paper chromatography والتصوير بالاشعاع الذاتى radioautography. يوصلنا اسلوب الفصل الكروماتوجرافى الى التمكن من فصل الكميات القليلة من المركبات البينية الموجودة فى مزيج غاية فى التعقيد. بينما

يمكن أسلوب التصوير بالأشعاع الذاتي الباحثين من التعرف على المركبات المشعة والداخلية في اختزال ثاني أكسيد الكربون المشع وذلك على الرسوم الكروماتوجرافية chromatograms. ويعرض الرسم الكروماتوجرافي لفيلم فوتوجرافي حساس، الذي سيحتوي بعد تحميضه على نقط في المساحات التي لامست بقع مشعة على الرسم الكروماتوجرافي. ويمكن التحصل على التقدير الكمي لنسب تركيز كل من مكونات التفاعل الحيوي (التحول الغذائي) metabolism وذلك عن طريق متابعة تعريض مركب يحتوي على كمية معلومة من الكربون المشع ^{14}C ومن ثم مقارنة كثافته النسبية. يوضح الشكل (11-15) صورة اخذت بالتصوير الاشعاعي الذاتي في تجربة للبناء الضوئي.

انواع النباتات المستخدمة Type of plants used

اختار كالفن Calvin واعوانه نباتي الكلوريل Chlorella والسينيديسمس Scenedesmus لأجراء دراستهم، وهما نوعان من الطحالب يلائمان عملياً

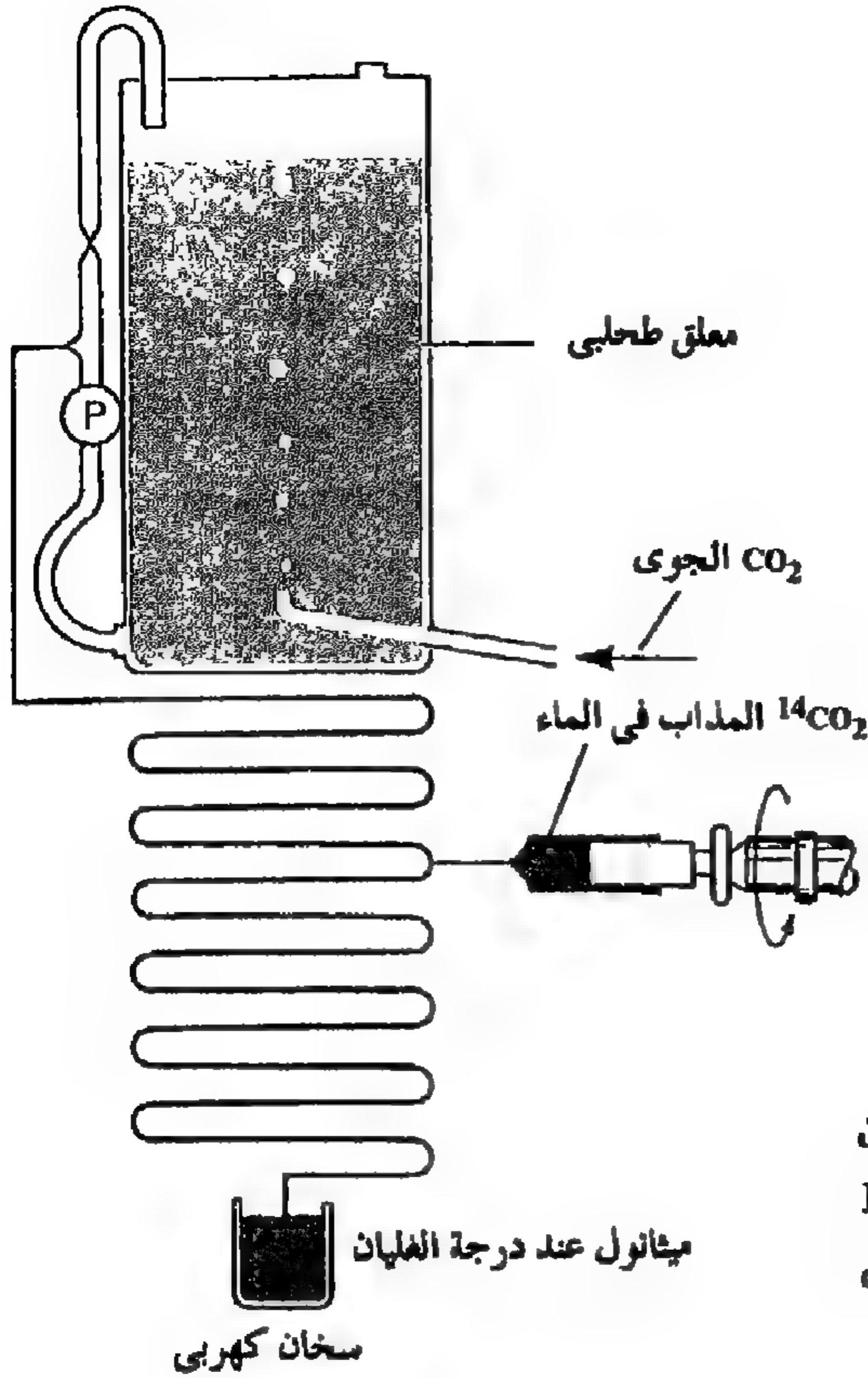


شكل 11-15 : صورة اشعاعية radioautograph ، توضح بعض خطوات التحول الغذائي الحادثة أثناء البناء الضوئي بعد تعريض الكلوريل $^{14}\text{CO}_2$ ولمدة 10 ثوان (عن الدكتور بشام Bassham ، مختبر لورنس الاشعاعي كاليفورنيا).

الدراسات على اختزال ثانى اوكسيد الكربون. كما انهما من النباتات الصغيرة احادية الخلية يمكن المحافظة عليهما فى الظروف المختبرية. اصف الى ذلك الى انه يمكن انمائهما فى مستنبت لغرض تكاثرها مما يتيح فرصة العمل على اعداد كبيرة منها، ويتبع ذلك الاقلال من الفوارق الى الحد الادنى. والاهم من ذلك حقيقة انه قد تم نشر العديد من الأبحاث حول فسيولوجيا هذين الكائنين. ويمكن تطبيق هذه المعارف على استنبات هذين النباتين من استخدام مادة بيولوجية يمكن تكرار انتاجها، مما هو ضرورى للغاية لاجراء دراسة تفصيلية حول التحول الغذائى.

مشكلة التعريض المحدود لثانى اوكسيد الكربون المعلم Problem of limited exposure to tagged CO_2

بقت مشكلة اخيرة تستوجب الحل. هو العثور على طريقة تمكننا من تعريض النبات لثانى اوكسيد الكربون المشع ولفترات وجيزة ومحددة فى سبيل قصر تعليم المركبات على الخطوات القليلة الاولى من مسار تمثيل الكربون. لقد تم العثور على حل لهذه المشكلة بشكل غاية فى البساطة والعبقرية فى نفس الوقت. يسمح لمعلق من الطحالب (الكلوريلا او السينيديدسمس) باجراء بناء ضوئى تحت درجة حرارة ثابتة وضوء ثابت وذلك فى وعاء شفاف. يدخل ثانى اوكسيد الكربون فى الوعاء فى صورة فقاعات وبنسبة تركيز تشبعية (للبناء الضوئى). وتحت هذه الظروف يتم التوصل الى حالة الاستقرار. تقحم الخلايا الطحلبية من خلال انبوبة شفافة ضيقة المقطع الى كاس يحتوى على الميثانول methanol فى درجة الغليان ومن ثم يقف تماماً كل نشاط للتحول الغذائى. يتواصل البناء الضوئى فى كل من الانبوبة والوعاء. هذا مع العلم بان طول الانبوبة معروف وبالتالي يمكن معرفة الوقت الذى يقضيه المعلق الطحلبى عبرها. ومن هنا اذا ماحقن ثانى اوكسيد الكربون المشع مع ماء الى الانبوبة عند ازمان محددة يمكن حساب وقت تعريض الطحالب للكربون المشع. يمكن ان يغير وقت التعريض هذا من ثانية واحدة الى 15 ثانية. ييخر الكحول بعد ذلك ومن ثم تعرض الخلايا الطحلبية الى الخطوات التحليلية السابق شرحها. لقد



شكل 16-11 : نظام التعريض لثاني أوكسيد الكربون المعلم بالانسياب السريع (عن بشام Bassham وآخرين، 1954، الجمعية الكيميائية الأمريكية، 1760:76).

وجد ان وجود الكربون المشع يتناسب خطياً مع وقت التعريض. مما يوحي بالوصول الى ظروف الاستقرار. يوضح الشكل (16-11) تمثيلاً تخطيطياً للجهاز الذي استخدمه كالفن وجماعته في هذا العمل.

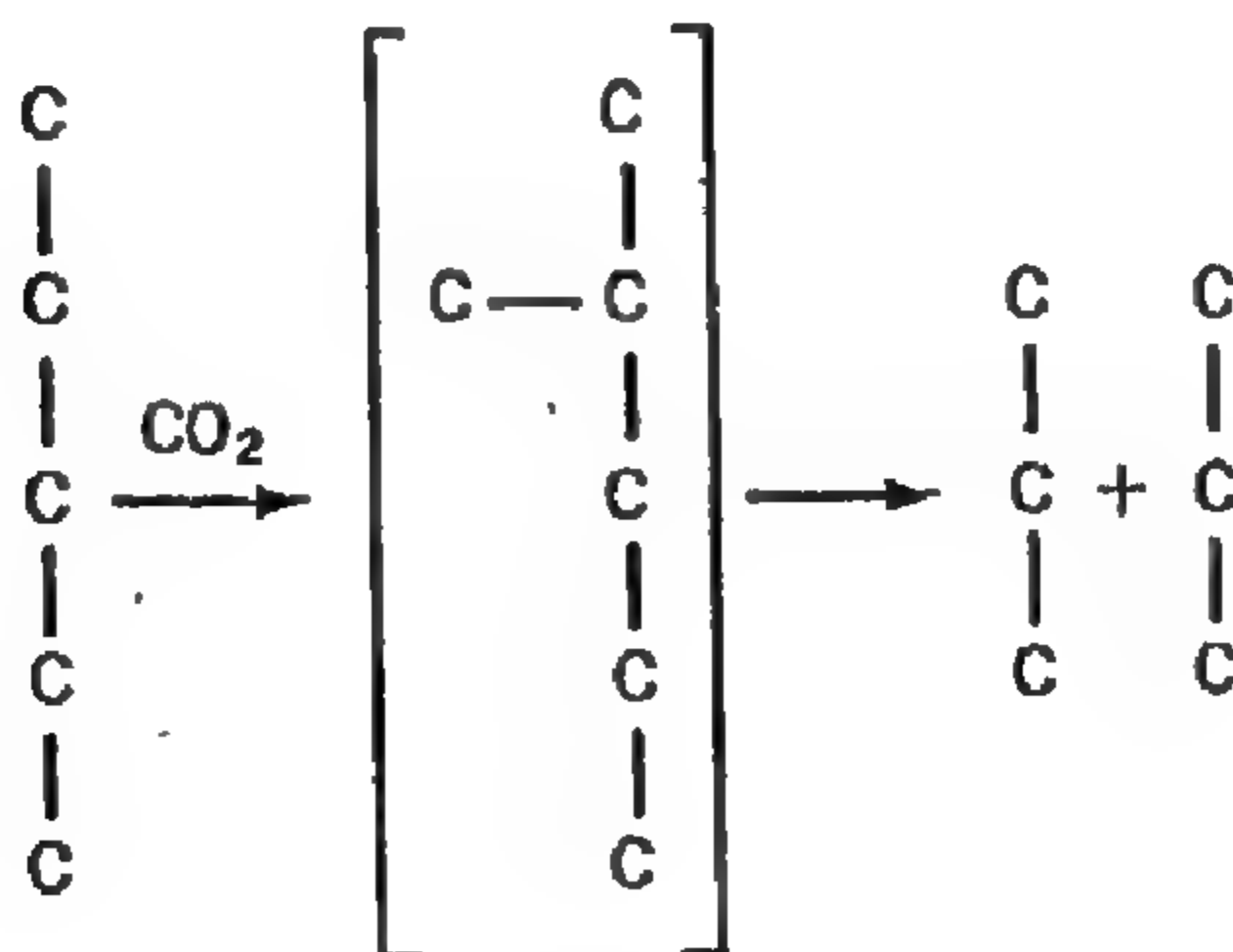
بعد التعريض لثاني أوكسيد الكربون $^{14}\text{CO}_2$ ولمدة خمسة ثواني وجد اغلب الكربون المشع في حامض الفوسفوجليسريك الثلاثي 3- (3- PGA) phosphoglyceric acid. وهو مركب ثلاثي الكربون يعتبر في العادة من مركبات الجلايكوليسس (تفاعلات التسكر) glycolysis، علاوة على ذلك فأن اغلب الكربون المشع وجد متركزاً في مجموعة الكربوكسيل carboxyl group من هذا المركب. كما كشفت زيادة مدة التعريض لثاني أوكسيد الكربون المشع من 30-90 ثانية ان غالبية الكربون النظير يوجد في فوسفات الهكسوز hexose phosphates بجانب ال 3- PGA. وحيث ان الكربون الثلاثي والرابعي لفوسفات الهكسوز قد حوى غالبية النشاط الاشعاعي يكون من المعقول افتراض انها قد

نشأت من الـ 3-PGA عبر طريق معاكس لمسار تفاعلات التسكر أى عبر الفوسفوجليسير الدهيد الثلاثي 3-phosphoglyceraldehyde والفركتوز الاحادى – السداسى الفوسفات fructose 1,6 - diphosphate والجلوكوز السداسى الفوسفات glucose 6- phosphate والجلوكوز الاحادى الفوسفات glucose 1- phosphate ويمكن تخليق النشاء والسكرور من الجلوكوز احادى الفوسفات مباشرة. وربما يكون ايضاً من المهم القول بان الـ NADPH هو مركب التفاعل المسؤول عن اختزال الـ 3-PGA الى الـ 3-phosphoglyceraldehyde فى البناء الضوئى، على الرغم من اشتراك الـ NADH فى تفاعلات التسكر.

رغم أن مركب الـ fructose 1,6 diphosphate الناتج فى دورة كالفن قد وجد انه معلم بالتماثل، الا ان القول لا يصدق على فوسفات الجلوكوز الناشئة فى البناء الضوئى (25،38). ان التوزيع اللامتماثل للكربون المعلم فى هذه المركبات يدحض التكثيف المباشر لـ triose phosphate المعلمة بالتماثل بوصفه تفاعل يؤدي الى تكوينها، على الرغم من ان fructose 1,6 diphosphate قد وضح انه من النواتج، ان التوزيع اللامتماثل للكربون المشع فى الجلوكوز المتكون اثناء البناء الضوئى يعرف بوصفه تأثير جيبس Gibbs effect. ويوحى هذا بان نصفى الجلوكوز ينشآن من وعائين مختلفين لـ triose – كما أن الفركتوز ليس هو سابق الجلوكوز.

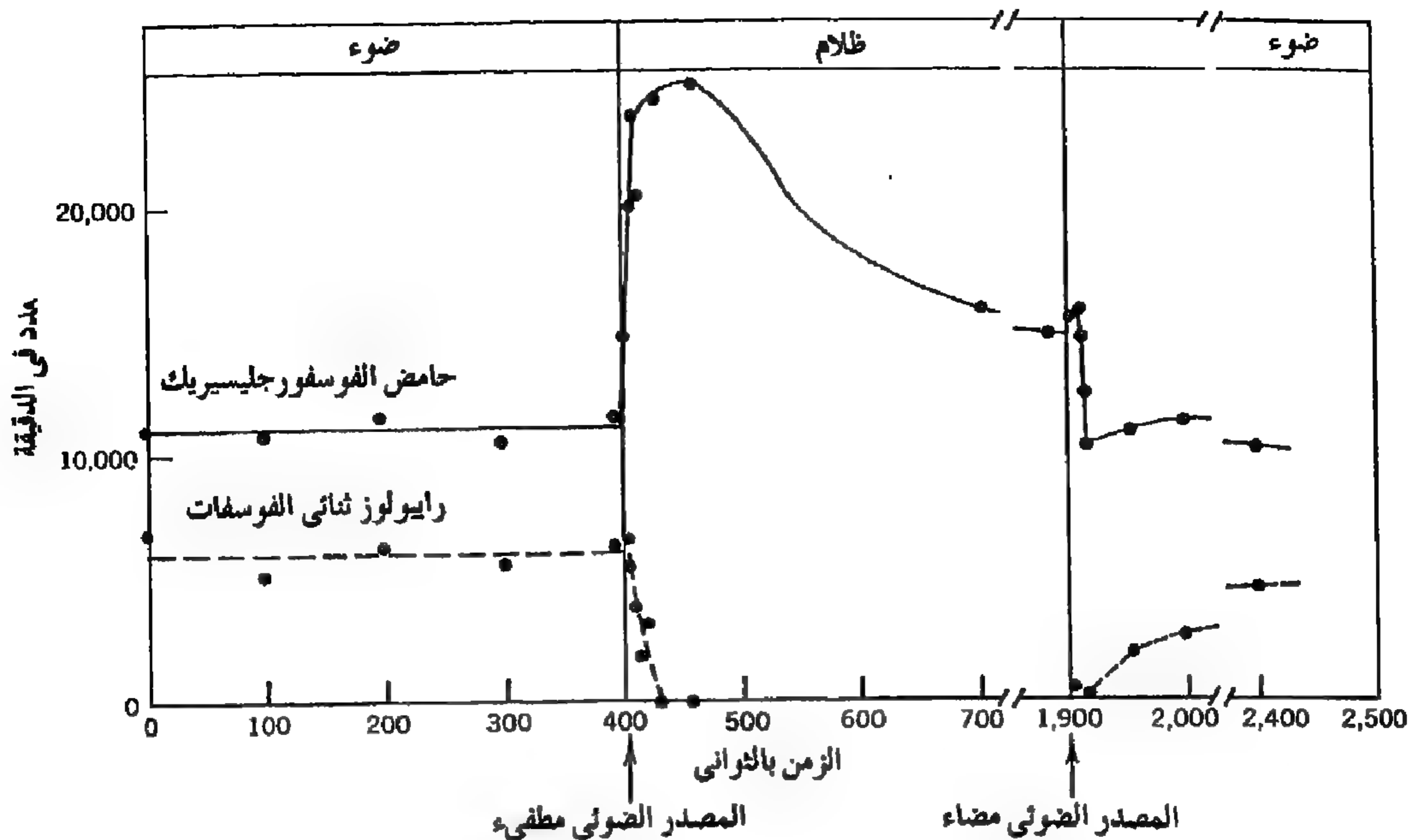
المستلم الاولى لثانى او اكسيد الكربون Initial acceptor of Co₂

ينحصر السؤال الآن فى اى مركب او مركبات هى التى تكون الـ 3-PGA وهذا يعنى اى المركبات يكون المستلم الاولى لجزيئات ثانى او اكسيد



الكربون؟ هل يتكون الـ 3-PGA من اندماج ثانى اوكسيد الكربون بمركب ثنائى الكربون ام يندمج مع مركب خماسى الكربون ويكون بمساعدة الانزيمات جزيئين من 3-PGA؟ لقد تحصل كالفن على شواهد تدل على ان مركب خماسى ذرات الكربون هو الريبولوز - احادى - خماسى الفوسفات (RuDP) ribulose 1,5, diphosphate، وهو المستلم الاولى لجزء ثانى اوكسيد الكربون. وينشأ الـ RuDP من رايبولوز - خماسى الفوسفات ribulose 5-phosphate وهو مركب هام من نواتج التحول الغذائى ينتج بدورة من الهكسوز احادى الفوسفات hexose monophosphate، بما يشير الى ضرورة تواجد عناصر مسار التحول الغذائى فى سبيل اعادة توليد الـ RuDP. لقد تحصلت هذه النظرية على تعضيدها بواسطة استخدام الكربون المشع فى فوسفات السيدوهبتولوز sedoheptulose phosphate وهو احد اعضاء مجموعة الهكسوز احادى الفوسفات hexose monophosphate، وذلك بعد التعرض لفترة وجيزة الى ثانى اوكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ (11). كما تم التوصل الى دليل اقوى على صحة اعتبار ان الـ RuDP هو المستلم الاولى لثانى اوكسيد الكربون اثناء دراسة توزيع الكربون المشع فى كل من ظروف الضوء والظلام. اذ ادى التحول من الضوء الى الظلام الى احداث تغيرات مرموقة فى نسب تركيز كل من 3-PGA والـ RuDP. اذ كانت النتيجة هى زيادة ملحوظة فى الـ 3-PGA يقابلها نقص فى الـ RuDP. ويوضح الشكل (11-17) هذه العلاقة.

ومن هنا يحق لنا ان نقول بوجود حالة استقرار عند اضاءة الخلايا حيث يتكون فيها الـ 3-PGA باستمرار بما يودى الى نقصان مستمر فى الـ RuDP. الا انه عند حجب الضوء تحدث زيادة فجائية فى الـ 3-PGA بما يوحى بان عملية الكربنة (الارتباط بثنائى اوكسيد الكربون) التى ينشأ عنها الـ 3-PGA فى تفاعل الظلام، لا يحتاج الى العوامل الشريكة الناتجة عن تفاعلات الضوء فى البناء الضوئى. غير ان التفاعلات التى يختزل فيها الـ 3-PGA الى الفوسفوجليسير الدهايد الثلاثى ذرات الفوسفات 3-phosphoglyceraldehyde تظهر اعتمادية مباشرة على هذه العوامل المشاركة. فكما هو معلوم ان الـ ATP والـ NADPH (او الـ NADH) ضرورية لهذا الاختزال. وكما اشار آرنن ان هذه العوامل



شكل 11-17 : تأثير وجود الضوء على نسبة تركيز كل من (3-PGA) و (RuDP) (عن بشام Bassham و كالفن Calvin 1957. مسار الكربون في البناء الضوئي. نيوجرسي: برنس - هول Prentice-Hall نشرت بإذن خاص).

المشاركة (والتي سميت بقدرة التمثيل assimilatory power)، يجري تكوينها ضمن تفاعلات الضوء في البناء الضوئي. وحيث ان هذه العوامل المشاركة تتواجد في الخلية بكميات ضئيلة للغاية لذا تفترض سرعة استخدامها فور حجب الضوء. ومن هنا يمكننا القول بان 3-PGA سيستمر تكونه الى ان ينفذ مصدر مستلم ثانى اوكسيد الكربون (RuDP). ولكن بسبب شح وجود الكميات الضئيلة من العوامل المشاركة الضرورية، سرعان ما يتوقف التفاعل الذى يستخدم فيه ال 3-PGA فور حجب الضوء. مع زيادة ال 3-PGA يحدث نقصان سريع فى RuDP بما يوحى الى ان هذا المركب هو المستلم الاولى لجزء ثانى اوكسيد الكربون (11). علينا ادراك، رغم كل هذا، انه لا تزال توجد شواهد على تكوّن مركب ثنائى ذرات الكربون بصورة مباشرة اثناء البناء الضوئي (74،63).

دورة كالفن The Calvin cycle

لقد استطاع كالفن ومساعدوه رسم مخطط لمسار التحول الغذائى الذى

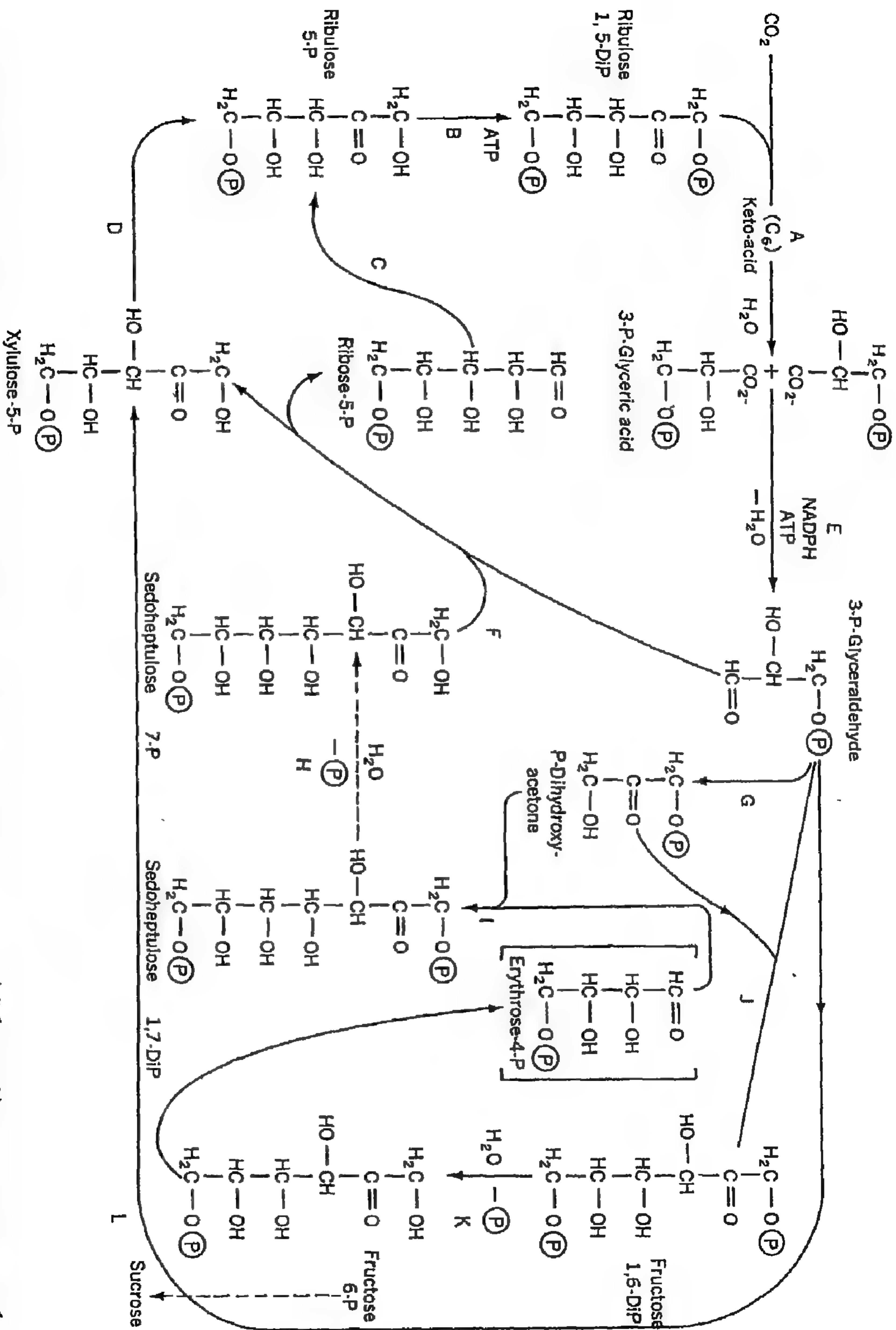
يحدد تمثيل الكربون وذلك اثناء تحديد التراكيز النسبية للكربون المشع في مركبات الهكسوز hexoses والبنتوز pentoses والهيبتولوز heptuloses الى آخره، ذلك المسار الذى لم يكن معروفاً من قبل.

مسار هتش – وسلاك The Hatch- Slack pathway

لقد اكتشف ان حامض المالك *malic acid* وحامض الاسبرتيك *aspartic acid* (25،30،42) هى المركبات السائدة ذات الكربون ^{14}C المعلم التى وجدت بعد فترات وجيزة من البناء الضوئى فى وجود ثانى اوكسيد الكربون المشع بالنسبة لبعض النباتات، والنجيليات الاستوائية بنوع خاص. علاوة على ذلك فان الرايبولوز ثنائى الفوسفات *ribulose- diphosphate* وهو انزيم مساعد لعملية اتحاد الرايبولوز -1،6- ثنائى الفوسفات بثنانى اوكسيد الكربون فى البناء الضوئى يتوفر بكميات صغيرة فى هذه النباتات بينما يزيد التواجد النسبى بكميات وفيرة لانزيم يساعد على تكوين فوسفواينول بايروفيت (*PEPA*) *phosphoenolpyruvate* من الحامض البيروفي *pyruvic acid* وال *ATP* (62). لقد انطلق سلاك وهتش (63) من هذه المعلومة الى اقتراح مسار جديد للانتفاع بثنانى اوكسيد الكربون اثناء اجراء هذه النباتات للبناء الضوئى، ومن هنا تسمى هذه النباتات احياناً بالنباتات رباعية ذرات الكربون C_4 .

يتطلب التسلسل الاولى للتفاعلات، حسب مسار هتش – وسلاك، فسفرة الحامض البيروفي بما يؤدى الى تكون ال *PEPA*، الذى ينتج بارتباطه بثنانى اوكسيد الكربون حامض الاوكزالاستيك *oxaloacetic acid*. ومن ثم يدخل هذا الحامض فى تفاعل جانبي لتكوين حامض الاسبارتك *aspartic acid* او يختزل لتكوين حامض المالك *malic acid*.

تحتوى مجموعة النباتات رباعية ذرات الكربون نمطياً نوعين من البلاستيدات الخضراء يتواجدان فى صنفين من الخلايا. اذ تحوى اوراق هذه النباتات غمد ترنشي *parenchyma sheath* يحيط قطرياً بالحزم الوعائية. توجد ضمن خلايا الغمد بلاستيدات خضراء كبيرة تفتقر فى العادة الى الجرانا *grana* وتحتوى على



شكل 18-11 : دورة كاليفن، الانزيمات كالتالي :

A, carboxydismutase; B, phosphopentokinase; C, phosphopentoisomerase; D, phosphoketopentose epimerase; E, triose phosphate dehydrogenase; F, transketolase; G, Phosphotriose isomerase; H, phosphatase; I, aldolase; J, aldolase; K, phosphatase; L, transketolase.

(عن كاليفن، 1956، مجلة جمعية الكيمياء الأثر سنة 1895:78)

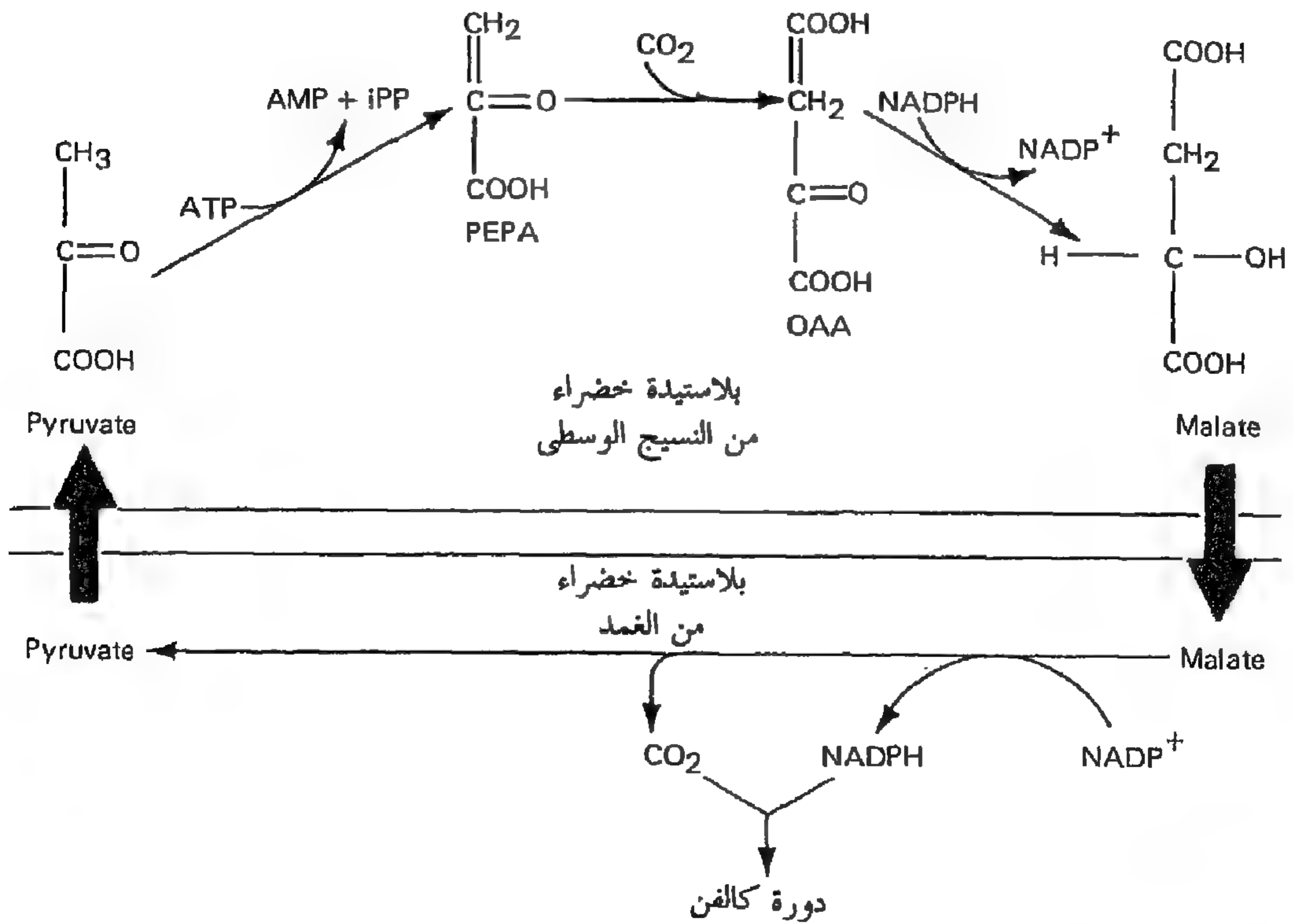
حبيبات عديدة من النشاء. وعلى النقيض من ذلك تحتوى خلايا النسيج الوسطى mesophyll cells للورقة على بلاستيدات خضراء اصغر، التى تحتوى بدورها على الجرانانا ولا تراكم النشاء شكل (11-19). يعتقد ان بلاستيدات خلايا النسيج الوسطى هى الموقع التى يتم فيها تحويل الحامض البيروفي الى حامض المالك



شكل 11-19 : قطاع فى ورقة نبات قصب السكر يوضح بلاستيدة خضراء فى خلية غمد حزمى (الى اليمين) وبلاستيدة خضراء لخلية من خلايا النسيج الوسطى (الى اليسار) (التكبير 22750 مرّة). لاحظ أن البلاستيدة الخضراء الأولى تظهر أكبر من الثانية. كان طول النهار 14 ساعة، وكنتيجة لذلك تنامت حبيبات النشاء فى البلاستيدة الخضراء للغمد الحزمى. لاحظ أيضاً خلو بلاستيدة النسيج الوسطى من النشاء ووفرة الجرانانا (عن لايتش Laetsch، 1969، مجلة التقدم العلمى - أوكسفورد. 323:57، الصورة مهداة من المؤلف جامعة كاليفورنيا).

وحامض الاسبرتيك aspartic acid. تتضمن البلاستيدات الخضراء لخلايا الغمد انزيمياً يساعد على فك الارتباط المؤكسد بين حامض المالك وثنائي اوكسيد الكربون لانتاج الحامض البيروفي.

لقد اقترح ان حامض المالك وحامض الاسبرتيك (في بعض النباتات) ينتقلان عبر الروابط البلازمية plasmodesmata ومن البلاستيدات الخضراء للنسيج الوسطى الى البلاستيدات الخضراء للغمد، حيث يرتبط كل من الحامضين لانتاج الحامض البيروفي، وينتقل الاخير راجعاً الى البلاستيدات الخضراء للنسيج الوسطى. يستخدم كل من ثنائي اوكسيد الكربون والـ NADPH المتكون بالارتباط بين ثنائي اوكسيد الكربون واحماض الكربون الرباعي الذرات ضمن دورة كالفن، تلك التي كشف عنها في البلاستيدات الخضراء للغمد وليس في البلاستيدات الخضراء للنسيج الوسطى. يوضح الشكل (20-11) مسار هتش - وسلاك.

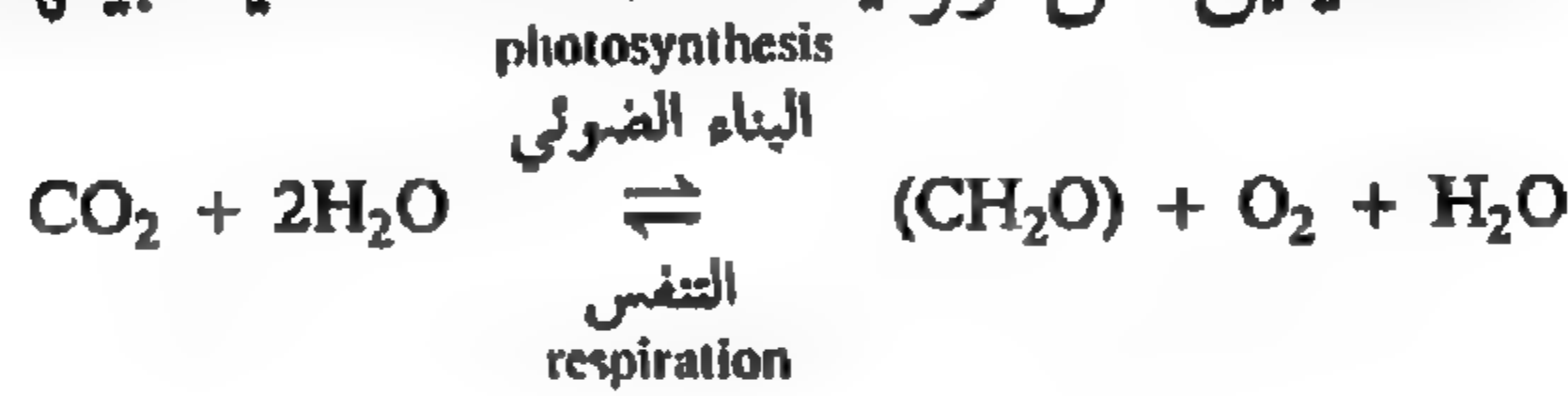


شكل 20-11 : مسار هاتش - سلاك Hatch-Slack pathway راجع النص للاستزادة.

لقد لوحظ ان نباتات الكربون رباعى الذرات لا تتعرض فى العموم للتنفس الضوئى photorespiration، وهى العملية التى تحرر ثانى اوكسيد الكربون فى الضوء. ولا يكون مستغرباً اذن اكتشاف ان هذه النباتات هى اكثر كفاءة من غيرها فى احداث البناء الضوئى اى اكفاً من تلك التى تسودها دورة كالفن.

مقارنة بين البناء الضوئى والتنفس Photosynthesis vsrsus respiration

يطرح سؤال قد حير عقول الباحثين فى الماضى ولا يزال معضلة حتى وقتنا الحالى: هل يمكن القول بان البناء الضوئى هو عكس التنفس؟ تعرض بعض المراجع حتى الآن العمليتين من زوايا العلاقة العكسية بينهما.

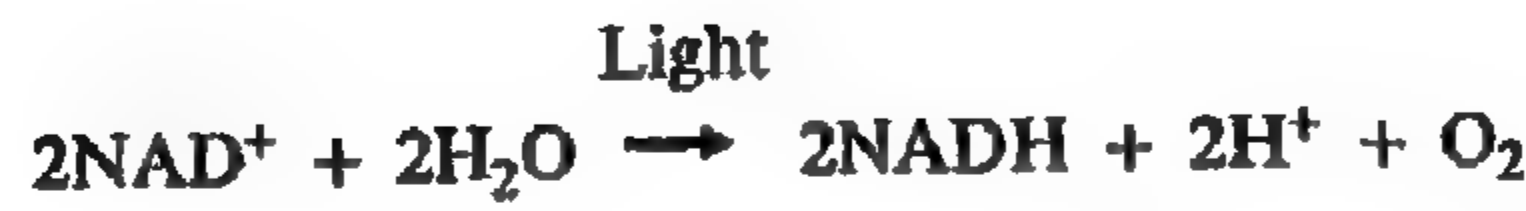


عيب هذه النظرة هو تبسيطها الشديد لما يجرى فى العمليتين، بما يظهر النواتج الثانوية لكل من المنظومتين مع اهمال اساسياتهما.

يكمن المسار الرئيسى لأكسدة جزيء الجلوكوز أثناء عملية التنفس فى تفاعلات التسكر ودورة كربس Krebs cycle والأكسدة البيولوجية biological oxidation. لقد قدمت الدلائل على ان دورة كربس ربما ينعكس اتجاهها اثناء البناء الضوئى اى بمعنى ان تسير الدورة باتجاه اختزالى (49). وعلى سبيل المثال يعتبر الارتباط الاختزالى بين ثانى اوكسيد الكربون وحامض الالف - حامض الكيتوجلوتارك α -ketoglutaric acid الى حامض الايزوسترك isocitric acid ذلك التفاعل الذى يفترض حدوثه فى البناء الضوئى، هو عكس التفاعل المؤكسد لانفصال ثانى اوكسيد الكربون عن حامض الايزوسترك بما يؤدى الى حامض الالف - كيتوجلوتارك وهو ما يحدث فى عملية التنفس. اضيف الى ذلك ان العالم اكوا Ockoa واخرين (50) قد اكتشفوا ان فك ارتباط حامض المالك عن ثانى اوكسيد الكربون فى التفاعل المؤكسد بينهما بما يؤدى الى ظهور الحامض البيروفي وثانى اوكسيد الكربون وهو ما يمكن اعتباره عكس التفاعل المناظر فى التنفس. وبالفعل اذا استثنينا التفاعل الجارى على الجلوكوز والذى ينتج

الجلوكوز -6- الفوسفات نجد ان كل تفاعلات التنفس يمكن اعتبارها تفاعلات عكسية reversible. ان الاختزال الذى يحدث فى خلايا النبات لتحويل الـ 3-PGA الى فركتوز-6،1- ثنائى الفوسفات fructose-1,6- diphosphate فى البلاستيدات الخضراء المعزولة والمضاءة قد نفذه اكوا وفشنيك (51) Vischniac حيث علقت البلاستيدات الخضراء فى مزيج تفاعلى يحتوى على 3-PGA والـ ATP والـ NAD^+ وايونات المغنيسيوم Mg والانزيمات الضرورية.

وتكون خطوات التفاعل المتسلسل كالتالى:



لا يمكن تكون فركتوز-6،1- ثنائى الفوسفات fructose-1,6- diphosphate دون اضاءة، لذا كانت الخطوة الاولى من التسلسل التفاعلى المشار اليه اعلاه هى الخطوة الوحيدة التى تحتاج الضوء. وكما هو واضح فأن اتجاه هذا التسلسل التفاعلى هو عكس ما يحدث فى التنفس تماماً. اضيف الى ذلك ان اشتراك البلاستيدات الخضراء ووجود الضوء يشيران الى العلاقة المتعاكسة بين التنفس والبناء الضوئى. ان معالجة الكربون المشع ^{14}C بحامض المالىك وحامض الفيومارك fumaric acid اثناء حالة الاستقرار فى البناء الضوئى وذلك بالامداد بثنائى اوكسيد الكربون المشع $^{14}CO_2$ قد اشار اليه كالفن Calvin وبسشام Bassham (16). لقد اقترحا احتمال تكون هذين الحامضين بواسطة اختزال حامض الاوكزالاستيك oxalacetic acid الذى ينتج عن ارتباط حامض الفوسفواينولبايروفك phosphoenolpyruvic بثنائى اوكسيد الكربون.

على الرغم من ان الشواهد السابقة توحي بان البناء الضوئي هو عملية بسيطة عكسية بالنسبة للتنفس، الا انه قد تراكت العديد من الشواهد التي تدحض هذه الفرضية. اذ كشفت التجارب المجراة على اوراق بعض النباتات الراقية ان دورة كربس تعمل في كل من الظلام والضوء (36، 46، 47). وبهذا على الرغم من توافر الكثير من المعطيات والتي جمعت عن البناء الضوئي والتنفس لا يمكننا القطع باليقين بان البناء الضوئي هو عكس بسيط للتنفس.

قياس البناء الضوئي : Measurement of photosynthesis

تتطلب دراسة اى عملية طبيعية العثور على نظام قياس كمي quantitative system يمكن العالم من المقارنة بين عناصر العملية وعواملها، سواء في ظل الظروف الطبيعية ام الاصطناعية (المختبرية). فأذا ما اختير نظام لقياس معدل البناء الضوئي يمكن قياس تأثير احد العوامل الداخلة ضمن العملية. فعلى سبيل المثال يمكن تغيير كثافة الضوء وتثبيت العوامل الاخرى، بما يتيح للباحث معايرة تأثير الضوء على معدل البناء الضوئي rate of photosynthesis.

وفي غالب الاحيان يمكن بجانب قياس معدل البناء الضوئي قياس التبادل الغازي gas exchange. فأما ان تعابير كمية الاوكسجين المتولدة او كمية ثاني اوكسيد الكربون المستهلكة. نقدم فيما يلي اشهر طرق القياس المستخدمة في البناء الضوئي.

عدد الفقاعات Bubble counting

ربما تكون ابسط طرق استعراض البناء الضوئي وانسبها لحجرة الدراسة والمختبر هي طريقة احصاء فقاعات الاوكسجين المتصاعدة في نبات مغمور، وفي هذه التجربة يوضع نبات او جزء منه في وعاء زجاجي يكون انبوبة اختبار في العادة، ويحتوى على محلول بيكربونات الصوديوم أو البوتاسيوم sodium or potassium bicarbonate وتغمر انبوبة الاختبار في حمام مائي ثابت الحرارة. ويعطينا احصاء عدد الفقاعات المتصاعدة في النبات خلال فترة زمنية معينة

تقديراً تقريبياً لمعدل البناء الضوئي.

ومن هذه الطريقة يمكن للمرء قياس تأثير درجة الحرارة والضوء (كماً ونوعاً) على البناء الضوئي. فعلى سبيل المثال يمكن تغيير درجة حرارة الحمام مع تثبيت شدة الاستضاءة وذلك لقياس تأثير الحرارة على البناء الضوئي. أما إذا ما ثبتت درجة الحرارة في الحمام كما ثبتت كثافة الضوء أيضاً مع تغيير طول موجته فيمكن دراسة تأثير نوعية الضوء. وأخيراً يمكن قياس تأثير كمية الضوء على البناء الضوئي بتغيير شدة الضوء مع تثبيت درجة حرارة الحمام.

يستخدم فرع من نبات الألوديا (*Elodia (Anacharis canadensis)*) وهو نبات مائي، في هذه التجربة يمكن الاطلاع على الوصف التفصيلي لمثل هذه التجربة في غالبية كتب الاختبارات الفسيولوجية.

الطريقة المانومترية Manometric method

وتعتبر هذه الطريقة أكثر الطرق شيوعاً والمأماً باساسيات الموضوع من بين تجارب البحث في البناء الضوئي. وعلى الرغم من ان المصروفات الابتدائية على المعدات والتجهيزات تعتبر عالية، الا ان مجمل تجهيزاتها يتصف بالبساطة النسبية ويتيح القيام بقياسات دقيقة. ويستخدم فيها مانومترات في جهاز يدعى جهاز واربرج Warburg apparatus وهو الأشيع بين العديد من الاجهزة المستنبطة في هذا الشأن.

يعاير المانومتر اختلاف ضغط الغاز في منظومة مغلقة. واذا ما حوفظ على حجم الغاز ثابتاً في المانومتر مع تثبيت درجة حرارته يمكن قياس اي اختلاف في ضغط الغاز تسببت فيه المادة الحية وذلك عن طريق ملاحظة ارتفاع سطح السائل او انخفاضه (يسمى السائل بسائل بروديه Brodie's solution) وذلك في انبوتى المانومتر المدرجتين. ويعتبر ارتفاع السائل او انخفاضه مؤشراً على اختلاف ضغط الغاز، وذلك بسبب تبادل انسجة واعضاء النبات تحت الاختبار للغازات. الموضح في شكل (8-9) رسم تخطيطي لمانومتر واربرج.

ان قياس البناء الضوئى الحادث لمادة نباتية توضح فى قنينة واربرج (التبادل الغازى الذى يحدث خلال فترة ما) يسمى بالبناء الضوئى الظاهر *apparent photosynthesis*. وللحصول على قياس للبناء الضوئى الفعلى *true photosynthesis* يجب عمل ترتيبات منفصلة لقياس التبادل الغازى الحادث فى التنفس. ان بعض الاوكسجين المتولد فى البناء الضوئى يستهلك فى عملية التنفس، كما وان بعضاً من ثانى اوكسيد الكربون المتصاعد فى عملية التنفس يستهلك فى البناء الضوئى. وعموماً سوف يتمكن الباحث من قياس تنفس عينة مناظرة تماماً وذلك فى الظلام. ومن الواضح تماماً ان معدل البناء الضوئى الظاهر هو اقل من معدل البناء الضوئى الفعلى وذلك بمقدار ثانى اوكسيد الكربون المتصاعد من التنفس.

قياس امتصاص ثانى اوكسيد الكربون *Uptake of CO₂ Measured*

كان باحثوا فسيولوجيا النبات يقيسون امتصاص ثانى اوكسيد الكربون فى السابق بواسطة تمرير تيار من الهواء على نبات فى وعاء مغلق ومن ثم يخرجون عينة من الهواء (المستعمل) عن طريق فقايع تمر فى محلول قلوى *alkaline solution*. سوف تكشف عملية تسحيح المحلول القلوى عن كمية ثانى اوكسيد الكربون الذى اذابها المحلول. يمكن مقارنة النتيجة ومن ثم حساب كمية ثانى اوكسيد الكربون الذى استهلكها النبات.

ولكن سرعان ما اصبحت هذه العملية عتيقة لا يعتد بها بعد اكتشاف طريقة احداث تسمى بطريقة امتصاص ثانى اوكسيد الكربون للأشعة تحت الحمراء *infrared absorption*. وتتميز هذه الطريقة بانتفاعها بقابلية ثانى اوكسيد الكربون لامتصاص اطوال موجات معينة من الأشعة تحت الحمراء. سوف تقل كثافة الامتصاص الحزمى بانخفاض نسبة تركيز ثانى اوكسيد الكربون فى الهواء. كما تتميز هذه الطريقة ايضاً بأنها تعطى تسجيلاً وقتياً لنسبة تركيز ثانى اوكسيد الكربون فى تيار من هواء يمر فوق نبات محفوظ فى وعاء مغلق.

قياس امتصاص ثانى اوكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ Measured Uptake of $^{14}\text{CO}_2$

على الرغم من ان ثانى اوكسيد الكربون المشع قد استخدم فى الاساس لتمييز المركبات المشاركة فى البناء الضوئى الا ان هذا الغاز يمكن استخدامه لقياس معدل حدوث البناء الضوئى. سوف يعطينا قياس انخفاض اشعاعية العينة المقدمة من ثانى اوكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ خلال مدة معينة توصيفاً دقيقاً للغاية لمعدل البناء الضوئى. كما وان كمية ثانى اوكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ المستهلكة يمكن قياسها مباشرة للكشف عن اشعاعيتها وذلك بتحليل المادة النباتية المستخدمة.

REFERENCES

1. Allen, M., D. Arnon, J. Capindale, F. Whatley, and L. Durham. 1955. Photosynthesis by isolated chloroplasts. III. Evidence for complete photosynthesis. *J. Am. Chem. Soc.* 77:4149.
2. Arnon, D. 1951. Extracellular photosynthetic reactions. *Nature* 167:1008.
3. Arnon, D. 1967. Photosynthetic phosphorylation: facts and concepts. In T. W. Goodwin, ed., *Biochemistry of chloroplasts*. New York: Academic Press.
4. Arnon, D., M. Allen, and F. Whatley. 1954. Photosynthesis by isolated chloroplasts. *Nature* 174:394.
5. Arnon, D., F. Whatley, and M. Allen. 1954. Photosynthesis by isolated chloroplasts. II. Photosynthetic phosphorylation, the conversion of light into phosphate bond energy. *J. Am. Chem. Soc.* 76:6324.
6. Arnon, D., F. Whatley, and M. Allen. 1957. Triphosphopyridine nucleotide as a catalyst of photosynthetic phosphorylation. *Nature* 180:182.
7. Bachofen, R., and D. I. Arnon. 1966. Crystalline ferredoxin from the photosynthetic bacterium *Chromatium Biochim. Biophys. Acta* 120:259.
8. Baeyer, A. 1870. Über die Wasserentziehung und ihre Bedeutung für das Pflanzenleben und die Gährung. *Ber. dtsh. chem. Ges.* 3:63.
9. Barr, R., and F. L. Crane. 1967. Comparative studies on plastoquinones. III. Distribution of plastoquinones in higher plants. *Plant Physiol.* 42:1255.
10. Bassham, J., A. Benson, L. Kay, A. Harris, A. Wilson, and M. Calvin. 1954. The path of carbon in photosynthesis. XXI. The cyclic regeneration of carbon dioxide acceptor. *J. Am. Chem. Soc.* 76:1760.
11. Bassham, J., and M. Calvin. 1957. *The path of carbon in photosynthesis*. Englewood Cliffs, N.J.: Prentice-Hall.
12. Bradley, D., and M. Calvin. 1955. The effect of thiocetic acid on the quantum efficiency of the Hill reaction in intermittent light. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 41:563.
13. Butler, W. L. 1966. Spectral characteristics of chlorophyll in green plants. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.

14. Calvin, M. 1956. The photosynthetic carbon cycle. *J. Am. Chem. Soc.* 78:1895.
15. Calvin, M. 1959. From microstructure to macrostructure and function in the photochemical apparatus. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. Brookhaven Symp. Biol. 11:160.
16. Calvin, M., and J. Bassham. 1962. *The photosynthesis of carbon compounds*. New York: W. A. Benjamin, Inc.
17. Clayton, R. K. 1965. *Molecular physics in photosynthesis*. New York: Blaisdell Publishing Company.
18. Clayton, R. K. 1966. Physical processes involving chlorophylls *in vivo*. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
19. Commoner, B. 1961. Electron spin resonance studies of photosynthetic systems. In W. D. McElroy and B. Glass, eds., *Light and life*. Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
20. Commoner, B., J. Heise, B. Lippincott, R. Norberg, J. Passoneau, and J. Townsend. 1957. Biological activity of free radicals. *Science* 126:57.
21. Commoner, B., J. Heise, and J. Townsend. 1956. Light-induced paramagnetism in chloroplasts. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 42:710.
22. Commoner, B., J. Townsend, and G. Pake. 1954. Free radicals in biological materials. *Nature* 174:689.
23. Dilly, R. A., M. D. Henniger, and F. L. Crane. 1963. Natl. Acad. Sci.—Natl. Res. Council, Publ. 1145:273
24. French, C. S. 1960. The chlorophylls *in vivo* and *in vitro*. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 5: Part 1, 252. Berlin: Springer.
25. Gibbs, M., and O. Kandler. 1957. Asymmetric distribution of ^{14}C in sugars formed during photosynthesis. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 43:446.
26. Govindjee, and E. Rabinowitch. 1960. Two forms of chlorophyll a *in vivo* with two distinct photochemical functions. *Science* 132:355.
27. Grant, B. R., and F. R. Whatley. 1967. Some factors affecting the onset of cyclic photophosphorylation. In T. W. Goodwin, ed., *Biochemistry of chloroplasts*. New York: Academic Press.
28. Hassid, W., R. McCready, and R. Rosenfels. 1940. Determination of starch in plants. *Ind. Eng. Chem.* 12:142.
29. Hatch, M. D., and C. R. Slack. 1966. Photosynthesis by sugarcane leaves. A new carboxylation reaction and the pathway of sugar formation. *Biochem. J.* 101:103.
30. Hatch, M. D., C. R. Slack, and H. S. Johnson. 1967. Further studies on a new pathway of photosynthetic carbon dioxide fixation in sugarcane and its occurrence in other plant species. *Biochem. J.* 102:417.
31. Haxo, F. T., and L. R. Blinks. 1950. Photosynthetic action spectra of marine algae. *J. Gen. Physiol.* 33:389.
32. Hill, R., and D. S. Bendall. 1967. Oxidation-reduction potentials in relation to components of the chloroplast. In T. W. Goodwin, ed., *Biochemistry of chloroplasts*. New York: Academic Press.
33. Hill, R., and R. Scarisbrick. 1951. The haematin compounds of leaves. *New Phytol.* 5:98.
34. Homann, P. H. 1967. Studies on the manganese of the chloroplast. *Plant Physiol.* 42:997.
35. Horio, T., and A. San Pietro. 1964. Action spectrum for ferricyanide photo-reduction and redox potential for chlorophyll 683. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 51:1226.

36. Jolchine, G. 1956. Les acides organiques des feuilles de *Bryophyllum Daigremontianum* Berger. *Bull. Soc. Chim. Biol.* 38:481.
37. Jones, L. W., and J. Myers. 1964. Enhancement in the blue-green alga, *Anacystis nidulans*. *Plant Physiol.* 39:938.
38. Kandler, O., and M. Gibbs. 1956. A symmetric distribution of C¹⁴ in the glucose phosphates formed during photosynthesis. *Plant Physiol.* 31:411.
39. Katz, E. 1949. Chlorophyll fluorescence as an energy flowmeter for photosynthesis. In J. Franck and W. Loomis, eds., *Photosynthesis in plants*. Ames, Iowa: Iowa State College Press.
40. Kok, B. 1961. Partial purification and determination of oxidation reduction potential of the photosynthetic chlorophyll complex absorbing at 700 mμ. *Biochim. Biophys. Acta* 48:527.
41. Kok, B. 1967. Photosynthesis—physical aspects. In A. San Pietro, F. A. Greer, and T. J. Army, eds., *Harvesting the sun: photosynthesis in plant life*. New York: Academic Press.
42. Kortschak, H. P., C. E. Hartt, and G. O. Burr. 1965. Carbon dioxide fixation in sugarcane leaves. *Plant Physiol.* 40:209.
43. Lichtenthaler, H. K., and R. B. Park. 1963. Chemical composition of chloroplast lamellae from spinach. *Nature* 198:1070.
44. Lundegårdh, H. 1968. The systems I, II, and III in the photosynthetic cycle of electron transfer. *Physiol. Plant.* 21:148.
45. Michaelis, L. 1946. Fundamentals of oxidation and reduction. In D. Green ed., *Currents in biochemical research*. New York: Interscience Publishers.
46. Moyse, A., and G. Jolchine. 1955. L'action de la lumière sur la β-carboxylation et les oxydations dans les feuilles de *Bryophyllum*. *Bull. Soc. Chim. Biol.* 39:725.
47. Moyse, A., and G. Jolchine. 1956. Les variations quantitatives des acides organiques des feuilles de *Bryophyllum* à l'obscurité et à la lumière en fonction de la tension partielle de l'oxygène. *Bull. Soc. Chim. Biol.* 38:761.
48. Myers, J., and C. S. French. 1960. Relationship between time course, chromatic transient, and enhancement phenomena of photosynthesis. *Plant Physiol.* 35:963.
49. Ochoa, S. 1946. Enzymatic mechanisms of carbon dioxide assimilation. In D. Green, ed., *Currents in biochemical research*. New York: Interscience Publishers.
50. Ochoa, S., A. Mehler, and A. Kornberg. 1948. Biosynthesis of dicarboxylic acids by carbon dioxide fixation. I. Isolation and properties of an enzyme from pigeon liver catalyzing the reversible oxidative decarboxylation of *l*-malic acid. *J. Biol. Chem.* 174:979.
51. Ochoa, S., and W. Vishniac. 1952. Carboxylation reactions and photosynthesis. *Science*. 115:297.
52. Paechnatz, G. 1938. Zur Frage der Assimilation von Formaldehyd durch die grüne Pflanze. *Z. Botan.* 32:161.
53. Park, R. B., and J. Biggins. 1964. Quantasome: size and composition. *Science* 144:1009.
54. Ruben, S., W. Hassid, and M. Kamen. 1939. Radioactive carbon in the study of photosynthesis. *J. Am. Chem. Soc.* 61:661.
55. Ruben, S., and M. Kamen. 1940. Photosynthesis with radioactive carbon. IV. Molecular weight of the intermediate products and a tentative theory of photosynthesis. *J. Am. Chem. Soc.* 62:3451.

56. Ruben, S., and M. D. Kamen. 1940. Radioactive carbon in the study of respiration in heterotrophic systems. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 26:418.
57. San Pietro, A. 1967. Electron transport in chloroplasts. In A. San Pietro, F. A. Greer, and T. J. Army, eds., *Harvesting the sun: photosynthesis in plant life*. New York: Academic Press.
58. San Pietro, A., and H. M. Lang. 1958. Photosynthetic pyridine nucleotide reductase. I. Partial purification and properties of the enzyme from spinach. *J. Biol. Chem.* 231:211.
59. Selwood, P. W. 1956. *Magnetochemistry*. New York: Interscience Publishers.
60. Shin, M., and D. I. Arnon. 1965. Enzymic mechanisms of pyridine nucleotide reduction in chloroplasts. *J. Biol. Chem.* 240:1405.
61. Shin, M., K. Tagawa, and D. I. Arnon. 1963. Crystallization of ferredoxin-TPN reductase and its role in the photosynthetic apparatus of chloroplasts. *Biochem. Z.* 338:84.
62. Slack, C. R., and M. D. Hatch. 1967. Comparative studies on the activity of carboxylases and other enzymes in relation to the new pathway of photosynthetic carbon dioxide fixation in tropical grasses. *Biochem. J.* 103:660.
63. Stiller, M. 1962. The path of carbon in photosynthesis. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 13:151.
64. Szent-Gyorgyi, A. 1941. The study of energy-levels in biochemistry. *Nature* 148:157.
65. Tagawa, K., and D. I. Arnon. 1962. Ferredoxin as electron carrier in photosynthesis and in the biological production and consumption of hydrogen gas. *Nature* 195:537.
66. Van Niel, C. B. 1941. The bacterial photosyntheses and their importance for the general problem of photosynthesis. *Adv. Enzymol.* 1:263-328.
67. Van Niel, C. B. 1962. The present status of the comparative study of photosynthesis. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 13:1-26.
68. Vernon, L. P. 1967. The photosynthetic apparatus in bacteria. In A. San Pietro, F. A. Green, and T. J. Army, eds., *Harvesting the sun: photosynthesis in plant life*. New York: Academic Press.
69. Vernon, L. P., and B. Ke. 1966. Photochemistry of chlorophyll in vivo. In L. P. Vernon and G. R. Seely, eds., *The chlorophylls*. New York: Academic Press.
70. Warburg, O. 1958. Photosynthesis. *Science* 128:68.
71. Warburg, O., H. Klotzsch, and G. Krippahl. 1957. Über das Verhalten einiger Aminosäuren in Chlorella bei Zusatz von markierter Kohlensäure. *Z. Naturf.* 126:481.
72. Whatley, F. R., K. Tagawa, and D. I. Arnon. 1963. Separation of the light and dark reactions in electron transfer during photosynthesis. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 49:266.
73. Yocum, C. F., and A. San Pietro. 1969. Ferredoxin reducing substance from spinach. *Biochem. Biophys. Res. Commun.* 36:614.
74. Zelitch, I. 1965. The relation of glycolic acid synthesis to the primary photosynthetic carboxylation reaction in leaves. *J. Biol. Chem.* 240:1869.

الفصل الثاني عشر

العوامل المؤثرة في معدل البناء الضوئي

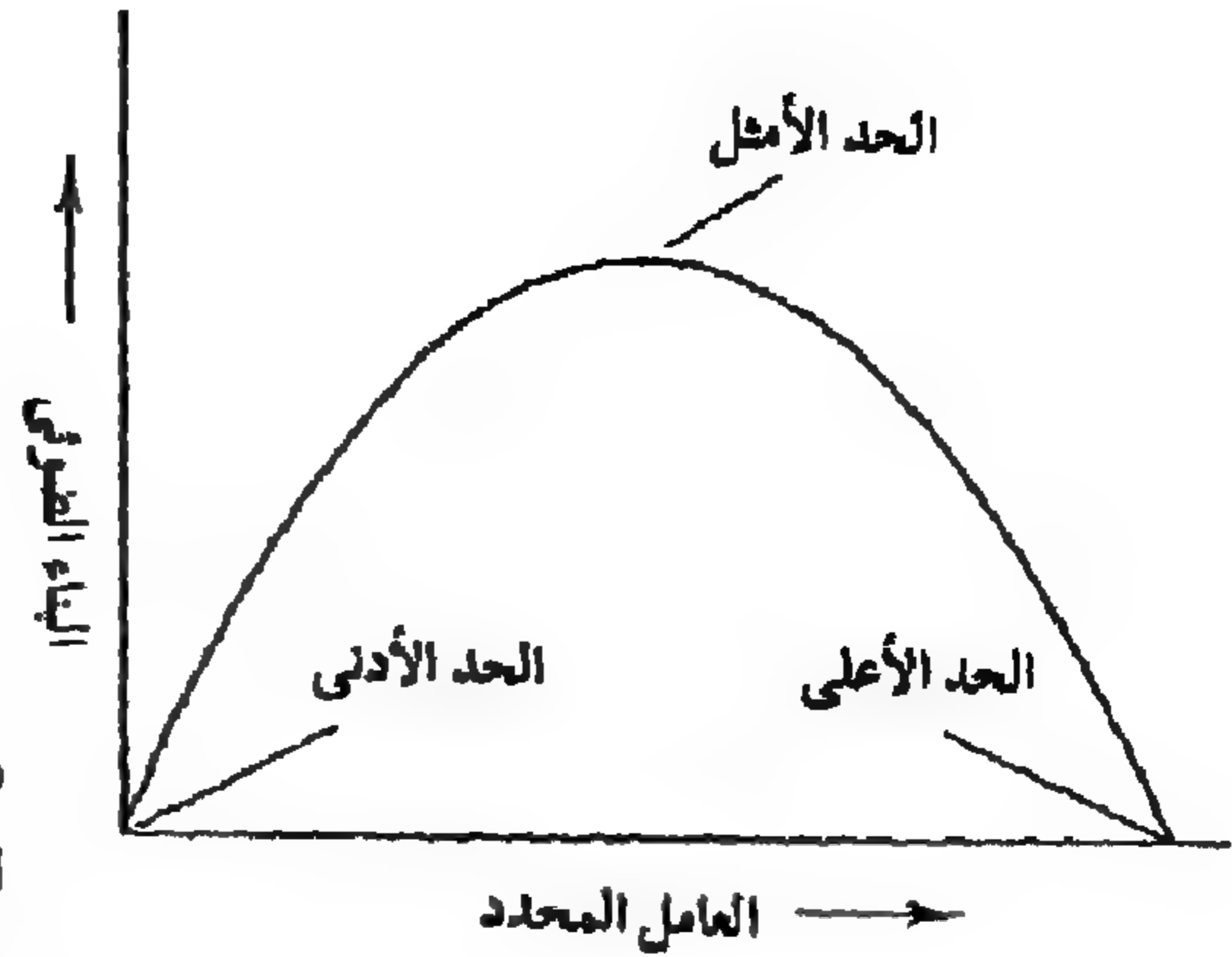
Factors affecting the rate of photosynthesis

مقدمة Introduction

يتأثر البناء الضوئي بوصفه عملية فيزيائية - كيميائية بالظروف السائدة في الجو المحيط به. وعلينا ان نقول ان الجانب الكيميائي في عملية البناء الضوئي يجرى في حدود ضيقة مما تسمح به الأنزيمات المؤثرة فيه. أما الجانب الفيزيائي من البناء الضوئي فرغماً عن انه لايتطلب تلك الدقة الكبيرة التي يتم بها الجانب الكيميائي بوصفه جزءاً قائماً بذاته فإن الجانب الفيزيائي يسرى في حدود قد حددت بفعل الجانب الكيميائي من العملية ككل اذا ما كان لها ان تتم (ونقصد هنا اتمام اختزال غاز ثاني اوكسيد الكربون إلى مستوى الكربوهيدرات). سوف نناقش في مواد هذا الفصل بتوسع ما تأثير بعض العوامل على معدل حدوث البناء الضوئي.

العوامل المحددة: Limiting factors

ربما كانت المحاولة الأولى الجادة لمناقشة اعتمادية البناء الضوئي على العوامل الخارجية قد جاءت عن طريق دارسي مفهوم النقاط الرئيسية الثلاثة وهي نظرية قد وضعها العالم ساكس 1860 Sachs. وبناء على هذا المفهوم يقال ان لكل من العوامل الداخلة في البناء الضوئي حد ادنى Minimum وحد امثل Optimum وحد اقصى Maximum. وعلى سبيل المثال فهناك لكل نوع من انواع النباتات درجة حرارة دنيا لا يتم البناء الضوئي تحتها ودرجة حرارة مثلى تصل فيها العملية إلى معدلها الأقصى وهناك درجة حرارة قصوى التي لا يتم البناء الضوئي اعلى من هذه الدرجة. وهذا العلاقات قد وضحت برسم بياني في شكل (1-12).



شكل 1-12 : رسم بياني يوضح النقاط الرئيسية الثلاث في البناء الضوئي.

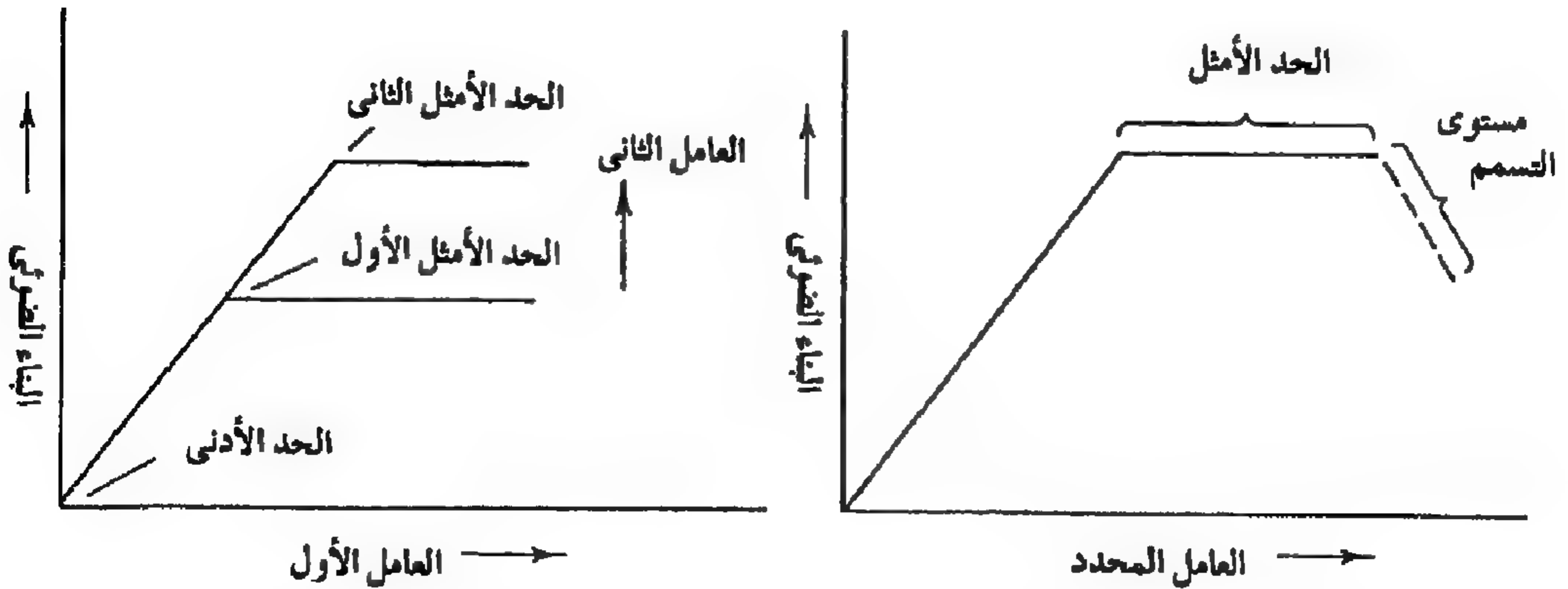
ومع ذلك فلقد واجه مطبقوا هذه النظرية تأرجحاً في الدرجة المثلى. فلربما وجد أحد العلماء ان درجة التركيز المثلى لثاني اوكسيد الكربون تتغير من تجربة إلى أخرى وقد فاته ان التجربة الثانية ربما كانت قد جرت تحت ظروف مغايرة بالنسبة للضوء ودرجة الحرارة. ومن الواضح ان العوامل الخارجية المؤثرة في البناء الضوئي لا يمكن معاملتها كلاً على حدة ولكن يجب معاملتها بالإرتباط بين بعضها البعض.

ولقد بقت الأمور على ما كانت عليه حتى بداية القرن العشرين عندما اقترح العالم بلاكمان Blackman مبدأ العوامل المحددة Principle of limiting factors. ويرجع اصل هذه النظرية إلى عشرين سنة قبل وضع مفهوم المبادئ الرئيسية الثلاثة. وما مبدأ العوامل المحددة الذي وضعه بلاكمان الا تطوير لقانون النهاية الدنيا Law of the minimum الذي وضعه ليبج Liebig ذلك القانون الذي يقرر ان معدل العملية التي يتحكم فيها عدة عوامل لا يتجاوز في سرعته لسرعة أدنى معدل من بين هذه العوامل.

ولقد ادعى بلاكمان انه اذا ما اخذ بنظر الاعتبار احد العوامل المؤثرة في عملية البناء الضوئي وثبتت العوامل الأخرى فأن هذا العامل المعتبر سوف يؤثر في معدل حدوث البناء الضوئي حيث يبدأ بحد أدنى لاتتم العملية دونه وينتهى بمعدل امثل يثبت عنده معدل حدوث العملية رغماً عن زيادة الحادثة في هذا العامل وعند هذه النقطة يأخذ مفعول عامل آخر بأن يصبح هو العامل المحدد. ولقد تعرف بلاكمان على انه عند التعامل مع مادة بيولوجية تعتبر الحدود الدنيا

والقصوى لعامل ما ذات تأثير ضار (مثلاً على ذلك فساد البروتين بفعل التجمد) ومن هذا المفهوم يمكن تفسير ان مواصلة زيادة العامل المراقب بعد بلوغه اعلى نقطة، عند حده الأمثل، سوف تأخذ في الانحدار مرة اخرى، اى ان معدل البناء الضوئى يقل تدريجياً حتى يتلاشى بالنسبة للقياس تقريباً. يظهر الشكل (2-12) هذه العلاقات. والان اذا ما أخذنا فى زيادة مفعول احد العوامل المؤثرة الاخرى التى كانت ثابتة، سوف نصل الى معدل امثل اعلى بالنسبة لتأثير العامل الاول. وسوف تتواصل الزيادة فى المعدل الامثل للعامل الاول بفعل زيادة تأثير العامل الثانى حتى نصل الى ان يصبح عامل ثالث هو العامل المحدد وهلم جرا. وهكذا يمكن التوصل الى عدة مستويات يكون معدل البناء الضوئى فيها اعلى من غيره مع ثبات العوامل الأخرى. وبهذه الكيفية يمكن مواصلة معدل حدوث البناء الضوئى بفعل تغير الظروف التى تتواجد بها عدة عوامل خارجية. المبين فى شكل (3-12) بعض هذه العلاقات حدد فيها تغيير عاملين فقط.

ولقد اصرر بلاكمان على ربط الخصائص الدقيقة للمنظومة الفيزيائية بخصائص المواد البيولوجية. ويقول اخر فأن معدل البناء الضوئى يجب ان يزداد بالتناسب الطردى مع الزيادة الحادثة فى العامل المحدد. كما يجب ان تكون هناك منطقة انقطاع جادة فى المنحنى وكذلك تكون مستوى ثابت المعدل

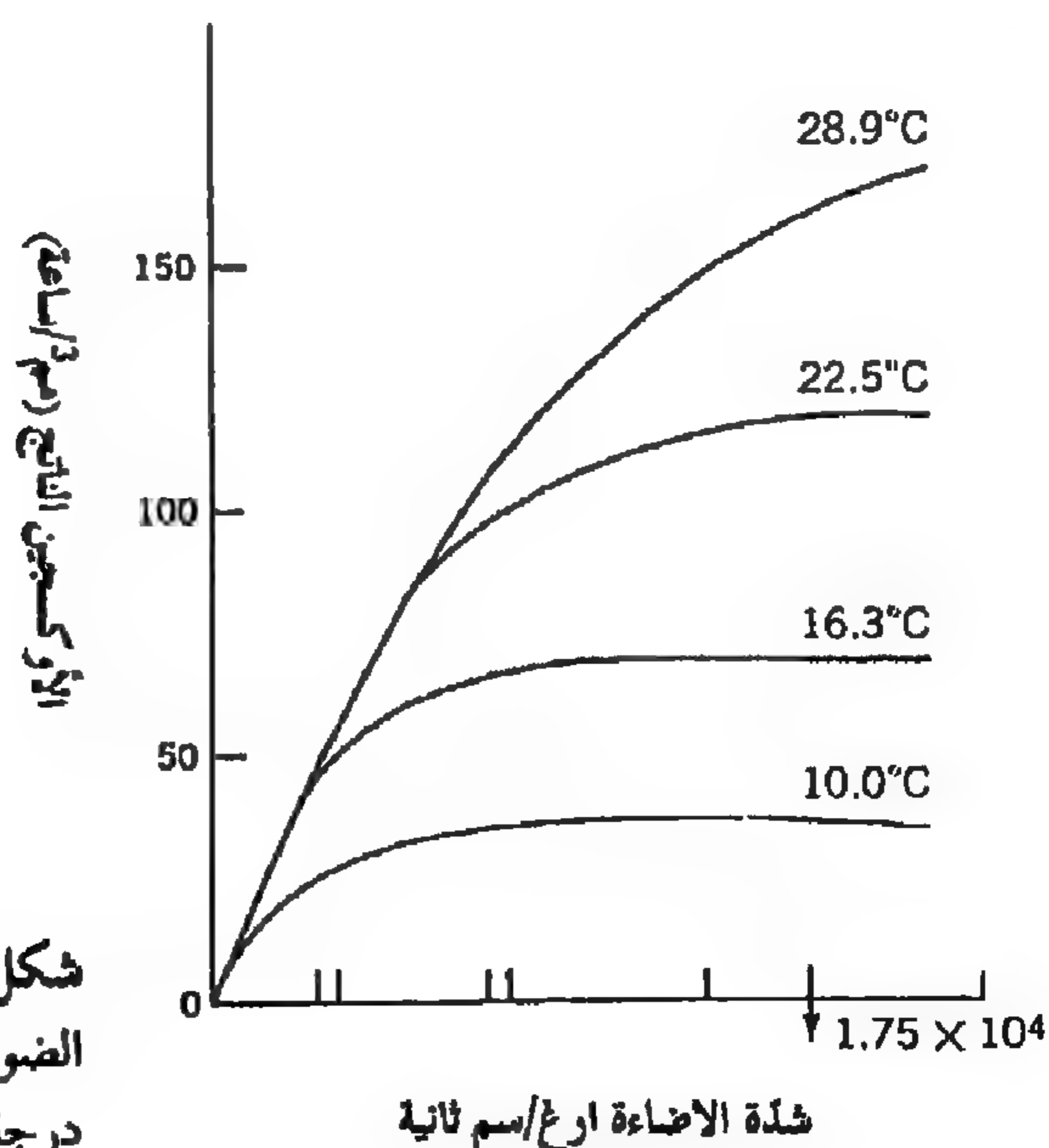


شكل 3-12: تمثيل بياني لمبدأ بلاكمان للعوامل المحددة. أخذ فى الاعتبار تغيير عاملين، بينما ثبتت العوامل الأخرى.

شكل 2-12: تمثيل بياني لمبدأ بلاكمان للعوامل المحددة. أخذ فى الاعتبار تغيير عامل واحد، بينما ثبتت العوامل الأخرى.

بالذات عند النقطة التي يصبح فيها عامل آخر محدداً. الا انه عند التطبيق قد تم الكشف من قبل الكثيرين من الباحثين عن وجود انحناء يؤدي الى هذا السطح ثابت المعدل بدلاً من وجود نقطة الانكسار هذه. وفي الكثير من الحالات ظهرت علاقة تناسبية بين المعدل وبين الكمية المتواجد بها العامل المحدد وذلك عند نسب تركيز للعامل المحدد اقل من النسب المثلى. ولكن عند نسب التركيز الاعلى اختفت هذه العلاقة التناسبية، انظر شكل (4-12).

وبناء على هذا فسرعان مظهر النقد الموجه الى مبدأ بلاكمان حول العوامل المحددة وذلك ضد مدخلها الكمي الدقيق. فلقد كشفت اعادة تفسير التجارب العملية التي سبقت بلاكمان وحتى تجاربه هو ايضاً ان المعطيات المتجمعة من التجارب لا تتماشى تماماً مع المنحنيات الموضحة في الشكل (3-12). الا انه كان هناك بعض الباحثين الذين بدا ان معطياتهم تتفق الى حد كبير مع المنحنيات التي رسمها بلاكمان. مما ادى الى اقتراح ان مبدأ بلاكمان محقق تماماً في ظل الظروف المثلى (27). غير انه بعد ان يقوم المرء بدراسة منظومة حية بمستواها الجزيئي Molecular او الادنى من الجزيئي Submolecular ليصعب بعد ذلك القول بان عملية لها تعقيد البناء الضوئي كان من الممكن ان تسير بالدقة



شكل 4-12 : تأثير زيادة شدة الضوء على معدل البناء الضوئي الحادث في الكلوريللا chlorella مع تغيير درجة الحرارة.

المتناهية التى طالبنا ان نعتقد بها بلاكمان واتباعه. بيد ان الانجاز الحقيقى الذى توصل اليه بلاكمان هو اكتشافه ان تأثير العوامل الخارجية على معدل البناء الضوئى يمكن قياسه لكل عامل على حدة فى حدود محددة. وبهذه الطريقة يمكن قياس تأثير كل من هذه العوامل.

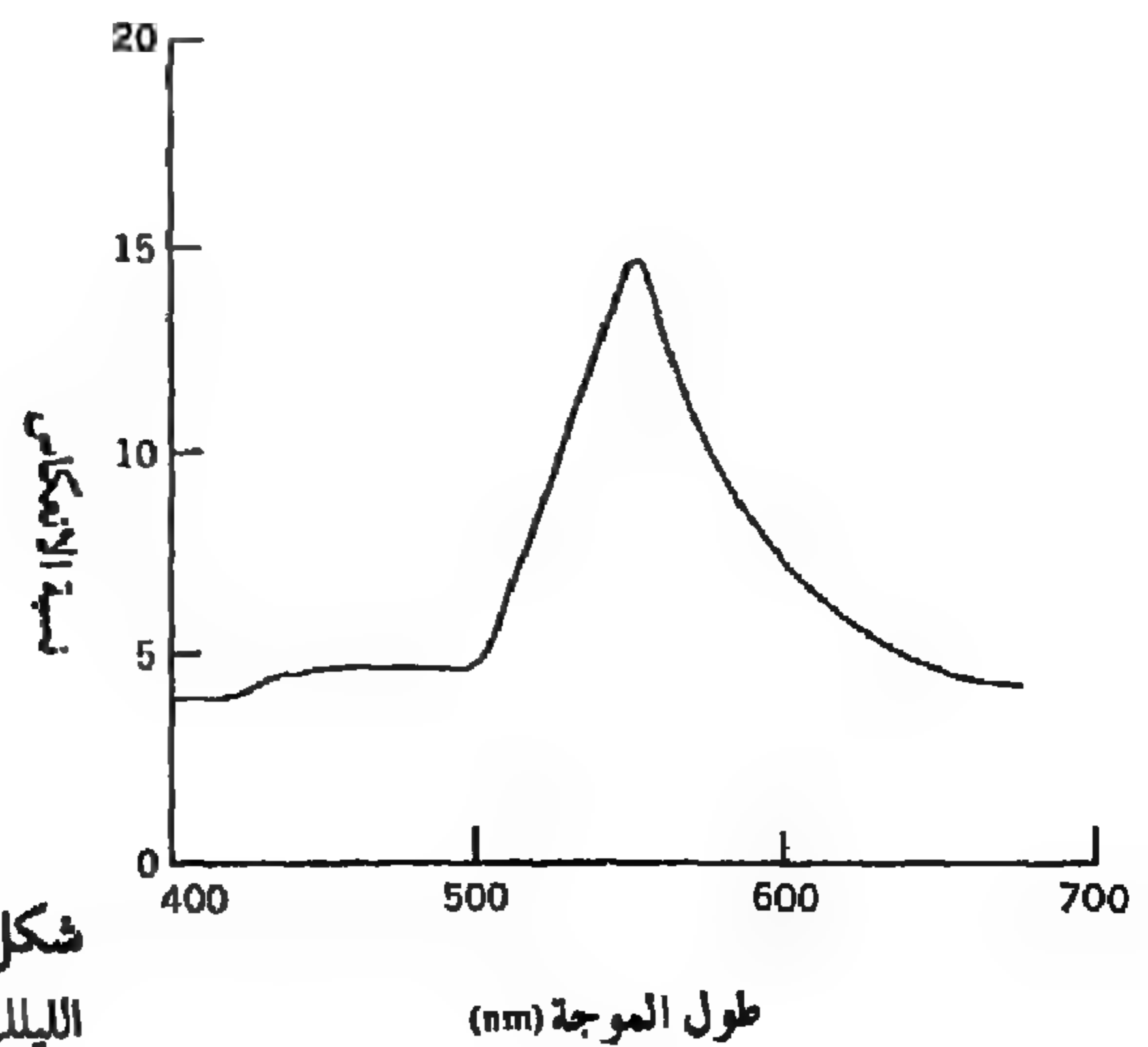
الضوء Light

يجب ان تتوفر فى دراسة تأثير الضوء على معدل وكمية البناء الضوئى العوامل المؤثرة التالية: الضوء المنعكس Reflected والضوء الممتص والضوء النافذ Transmitted وكثافته ونوعيته ومدى توفر الضوء ومدة تأثيره؛ وكذلك واخيراً التأثيرات الهادمة من جانب الضوء. ومن الاعتبار الاول يجب ان نحدد اى كمية من الضوء «النافع useful» (الضوء الممتص) متوفرة للنبات وبقول آخر أى جزء من الضوء المتاح تستطيع الصبغات الموجودة فى النوع المعطى من النبات يستطيع ان يمتصها. وعلينا ايضاً ان نعرف بعض الشئ عن عضو النبات الاكثر مسؤولية بالنسبة لتلقى الضوء. علينا هنا ان ندرك ان الورقة هى بالطبع ذلك العضو. ان كل من عكفوا على رعاية النباتات يعرفون ان اوراق النبات ترتب نفسها بطريقة بحيث تتلقى هذه الاوراق اكبر كمية متاحة من الضوء. وعلاوة على ذلك فإن تشريح الورقة وهى العضو الاساسى للبناء الضوئى تستطيع بنوع خاص ان تتأقلم بحيث توائم الامتصاص الفعال للضوء واجراء البناء الضوئى.

وكما ذكرنا آنفاً فإن النبات قادر على استغلال كمية بسيطة جداً من الاشعاعات الكهرومغناطيسية Electromagnetic radiation الساقطة على الورقة. وسوف نتحدث الآن عن كمية الاشعاعات الممتصة بواسطة المركب الصبغى الموجود فى الورقة. اذ تتمتع كل صبغة منها بطيف امتصاص خاص بها، ويمثل هذا الطيف فى العادة بواسطة منحنى يوضح كمية الضوء الممتصة عند كل طول موجة له. واذا ماتفحصنا أطيااف الامتصاص الخاصة بغالبية صبغات الورقة [وهى كلوروفيل a و b و Chlorophyll a and b] وكذلك بيتا كاروتين β -carotene

لاستطعنا أن نرى بوضوح سبب اكتساب غالبية الأوراق للون الأخضر. فأنواع الكلوروفيل تمتص الاشعاعات بشدة في منطقتي الأزرق والاحمر من الطيف (انظر الشكل 10-3)، اما البيتا كاروتين β -carotene فيمتص اكبر امتصاص في المنطقة الزرقاء (انظر الشكل 10-4). ان غالبية الضوء المنعكسة هي في الواقع في المنطقة الخضراء وبذلك تكتسب الورقة لونها الأخضر (انظر الشكل 12-5).

لقد اثبتت الدراسات التي اجراها كل من بليנק وموريس (Billings and Moris) على كمية الضوء المنعكسة عن ورقة نبات الجيرانيوم قد اوضحت أن أعلى انعكاس قد ظهر عند طول موجة 550 ملليميكرون ($550\text{ m}\mu$)، وعند طول الموجة هذا قد انعكس حوالي 15% من الضوء الساقط. كما وان ارتفاعاً حاداً في نسبة انعكاس الضوء لوحظ ايضاً عند موجة طولها 675 ملليميكرون وتصل الى معدل ثابت عند طول موجة 725 ملليميكرون. ان حوالي 50% من الضوء الساقط قد انعكس عند طول الموجة هذه. وعلى وجه العموم فلقد وجد ان خواص الانعكاس لغالبية الأوراق الخضراء تكون متساوية الى حد ما. ومع ذلك فإن كمية الضوء المنعكسة تتأثر بفعل البيئة المحيطة بالورقة وكذلك بخواص سطحها. وعلى سبيل المثال وجد ان اعلى انعكاس للورقة (الى حد ما يصل الى 26.6% عند طول موجة 550 ملليميكرون)، هو في البيئة المحيطة حيث تكون شدة الاستضاءة عالية (كالمناطق الصحراوية). وعلاوة على ذلك فإن الشعر



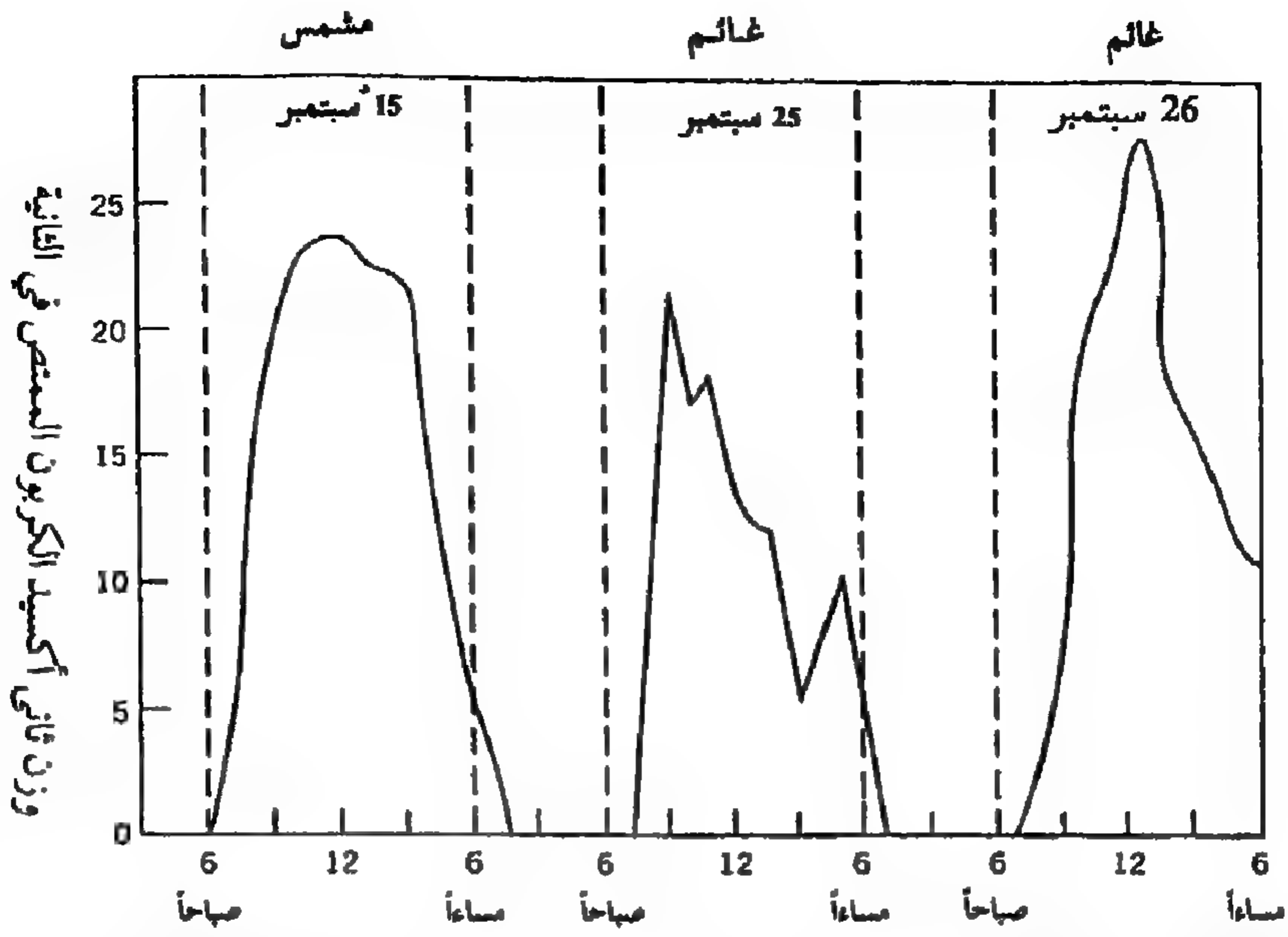
شكل 12-5: نسبة إنعكاس الأشعة من أوراق نبات اليلك (*Syringa vulgaris* (lilac)).

النامى على سطح الورقة سوف يزيد من مزاياها الانعكاسية (27). كما وان لمعان سطح الورقة او على العكس انطفاءه يمكن أن يؤثر فى الخصائص الانعكاسية للورقة.

وكما يتوقع المرء فإن أعلى نسبة امتصاص تكون فى الأوراق الأكثر سماكة. كما تتمتع أيضاً وبالطبع بنسب مئوية أقل من اختراق الضوء لها transmitted light (اي الضوء الذى يخترق الورقة بالكامل)، بالمقارنة بتلك الأوراق الأقل سماكة. ان الورقة الخضراء المتوسطة سوف يخترقها مالا يزيد عن 10% من الضوء الساقط وذلك من نوع الضوء الأبيض الخالى من الاشعة تحت الحمراء (25, 30, 31). ان أوراق النبات على وجه العموم تعتبر شفافة تقريباً من ناحية الاشعة تحت الحمراء infrared والاشعاعات الحمراء البعيدة far (27) red. ويترتب على ذلك ان وجد الباحثون ان الورقة المتوسطة يعبر من خلالها مايترواح بين 25-35% من ضوء الشمس الساقط عليها ذلك الضوء الذى يحتوى على نسبة من الاشعة تحت الحمراء.

شدة الضوء Light intensity: يمكن استعراض علاقة مباشرة بين شدة الضوء ومعدل حدوث البناء الضوئى، وذلك تحت شرط ألا يكون أى من العوامل الاخرى محدداً. فإذا ماقورن على الرسم البيانى معدل البناء الضوئى بالنسبة لتغير شدة الضوء يظهر ان هناك علاقة مباشرة توجد عند شدة الضوء الاقل. وحتى اذا ما زيدت شدة الضوء فإن معدل البناء الضوئى سوف ينحدر وذلك بسبب وجود عامل محدد آخر أو بسبب التأثيرات المدمرة الناتجة عن شدة الضوء العالية. كما وأنه ربما نكون قد وصلنا الى نقطة تشبع، حيث يثبت عندها معدل البناء الضوئى. يوضح الشكل 4-12 العلاقة الرابطة بين معدل البناء الضوئى وشدة الضوء عند درجات حرارة مختلفة.

تجرى غالبية القياسات لمعدل حدوث البناء الضوئى تحت درجات مختلفة من شدة الضوء فى ظروف معملية متحكم بها. وعندما تدرس هذه العلاقات فى ظل الظروف الحقلية وتحت الشروط الطبيعية يجب ان يأخذ العديد من المتغيرات فى الاعتبار. فعلى سبيل المثال تكون نسبة تركيز ثانى اوكسيد



شكل 6-12: تمثيل ثاني أكسيد الكربون في نبات البرسيم الحجازي (الفا الفا) أخذت القراءات في ثلاثة أيام: يوم 15 سبتمبر كان مشمساً بلاغيوم، بينما كان يوم 25 و 26 سبتمبر غير مشمسين وغطت السحب السماء.

الكربون في الجو في الايام المشمسة الساطعة هي في العادة العامل المحدد وليس شدة الضوء. ومع ذلك ففي الايام المغيمة ربما يصبح الضوء هو العامل المحدد (انظر الشكل 6-12).

وهناك متغير آخر يجب اخذه في الاعتبار وهو تأثير ظل احد انواع النباتات على نوع آخر بل وربما تأثير ظل الاوراق الخارجية على الاخرى الداخلية لشجرة ما. وكما سبق وأن أشرنا فإن الأوراق تكون شفافة تقريباً بالنسبة للاشعة تحت الحمراء، وبناء على ذلك فهي تسمح لنباتات حشائش الغابات والنباتات القصيرة بان تتحصل على كمية من الضوء، تتمتع بغنى كبير جداً بالنسبة للموجات الأطول. كما وانه بالطبع فإن شدة الضوء التي تصل إلى أرضية الغابات تقل كثيراً، وبالتالي يصبح الضوء هو العامل المحدد في ظل هذه الظروف.

لقد درس العالمان هنسكى Heincke وجلدر Childers (11) معدل حدوث البناء الضوئي في شجرة تفاح في ظل ظروف طبيعية. ولقد وجدا من دراستهما

ان المعدل يزداد تدريجياً مع ازدياد شدة الضوء حتى الى مايقارب ضوء الشمس الكامل حتى وان كانت شدة الضوء فى نقطة التشبع أقل كثيراً فى الورقة الواحدة المعرضة لذلك للضوء. وعلى سبيل المثال فأن حوالى مايقرب من ربع ضوء الشمس الكامل فى الصيف (من 2500 - 3000 ft-c) هو كل المطلوب لحدوث الدرجة القصوى للبناء الضوئى فى ورقة واحدة من نبات الذرة المعرضة لأشعة الشمس (39). وبدون شك فإن إحتياج شجرة كاملة من شدة الضوء يكون أعلى من الورقة المنفردة للحصول على الحد الأقصى من البناء الضوئى، وذلك بسبب حصول الأوراق الداخلية للشجرة على استضاءة جزئية Partial illumination.

تتغير شدد الاضاءة المثلى كثيراً مع تغير أنواع النباتات. فبعض النباتات تنمو بصورة طبيعية فى الظل، بينما تنمو الأنواع الأخرى بصورة أفضل تحت أشعة الشمس المباشرة. لقد وصف بورمان Bormann وضعاً يدعو للاهتمام (5)، وهو مايتعلق ببادرات احد انواع الصنوبر *Pinus taeda*، وتأقلمها مع الظلال. فعلى مايدو أن البادرات الحديثة من هذا النوع تتكيف مع ظروف الظل عند استنباتها تحت أوراق أشجار اكبر عمراً، بينما لا تستطيع البادرات الأكبر عمراً التأقلم مع الأشجار الفتية، وسرعان ماتفقد القدرة على مواصلة الحياة. وربما كان من الأفضل لو أتبع بورمان ملاحظاته بهذا الشأن بدراسة الأسباب الفسيولوجية لهذه الظاهرة (والسبب حسب مانرى يكمن فى وجود البلاستيدات الخضراء بكمية اكثر وارتفاع كفاءة عملها...الخ).

الأكسدة الضوئية Photooxidation: عندما تزداد شدة الضوء الساقط على أحد الأعضاء المختصة بالبناء الضوئى الى حد أعلى من شدة معينة، تصبح خلايا هذا العضو معرضة للأكسدة الضوئية، ويكون الكلوروفيل عاملاً مساعداً فيها. وبالنتيجة، يتهيج Excited عدد اكبر بكثير من جزيئات الكلوروفيل، من العدد الكافى للانتفاع به فى عملية البناء الضوئى، مما يسبب حدوث تأثيرات جانبية مدمرة. وتكتسب الأكسدة الضوئية حدة خاصة فى ظروف وجود الاوكسجين

(42, 33, 13)، مما يسبب إبيضاض Bleaching الكلوروفيل وخمول بعض الانزيمات الهامة. وربما تكون من أوائل الانزيمات المتأثرة بالاكسدة الضوئية، الانزيمات المشاركة في عملية تخليق البروتين Protein synthesis، حسب ملاحظات الباحث توماس Thomas (36) – اضمحلال معدل تخليق البروتين وإزدياد تخليق الكربوهيدرات في ظل ظروف الشدد الضوئية العالية.

وبجانب تأثير الاوكسجين، تتأثر كمية الاكسدة الضوئية الحادثة بوجود الكاروتينيات Carotenoids أو غيابها، ونسبة تركيز ثاني اكسيد الكربون. وكما سبق وأشرنا، تعتبر الكاروتينيات عامل وقائي مضاد لوقوع الاكسدة الضوئية. وخلاصة فكرة قيام الكاروتينيات بمنع حدوث الاكسدة (إذ تتفاعل مع الاوكسجين وخصوصاً المنشط) قد استلهمها الباحثون من قبل (9). ومع تواجد نسب عالية من تركيزات ثاني اكسيد الكربون، لا يقع استهلاك الاوكسجين بفعل الاكسدة الضوئية إلا مع توفر الشدد الضوئية الأعلى. وبهذا يقل التأثير الوقائي ضد الاكسدة مع انخفاض نسبة تركيز ثاني اكسيد الكربون (12).

طول الفترة الضوئية Duration of light period : يكون منطقياً تماماً توقع حدوث زيادة في البناء الضوئي بزيادة مدة تعريض النبات للضوء. فلقد اثبتت التجارب التي أجراها الباحث غيسنر Gessner (10) على نبات الailوديا Elodea وقوع البناء الضوئي باستمرار وبدون انقطاع في مدة ستة أيام على الأقل بتغير في معدله لايزيد عن 25%. ولقد اجريت دراسات على تأثير إطالة مدة تعرض النباتات للضوء على عملية البناء الضوئي للنباتات الراقية بواسطة الباحث ميشيل Mitchell (21)، وبوهنينج Böhring (4)، بما أدى الى استخلاص استنتاجات مطابقة، هي إمكانية استمرار عملية البناء الضوئية على مدى زمني أطول دونما أضرار ملحوظة على النبات.

ثاني اكسيد الكربون Carbon dioxide

تعتبر نسبة تركيز ثاني اكسيد الكربون في الهواء ضئيلة نسبياً – ثلاثة أجزاء

لكل عشرة آلاف جزء، أى 0.03% حجباً. وعلى الرغم من ضئالة هذه الكمية فإنها ثابتة نسبياً وكافية، بشرط توفرها، لعالم النبات. وإنطلاقاً من حقيقة استهلاك مجمل العالم النباتى لكميات من ثانى اكسيد الكربون تزيد كثيراً عما تنتجه، وأن عالم النبات هذا اكبر بكثير من العالم الحيوانى، يمكن أن يعتقد المرء بأن نسبة تركيز ثانى اكسيد الكربون يستحيل أن تبقى ثابتة فى الهواء المحيط، بل يتحتم أن تقل تدريجياً. ولكن من الواضح أن تكون هناك مصادر أخرى لثانى اكسيد الكربون علاوة على نواتج تنفس الحيوان.

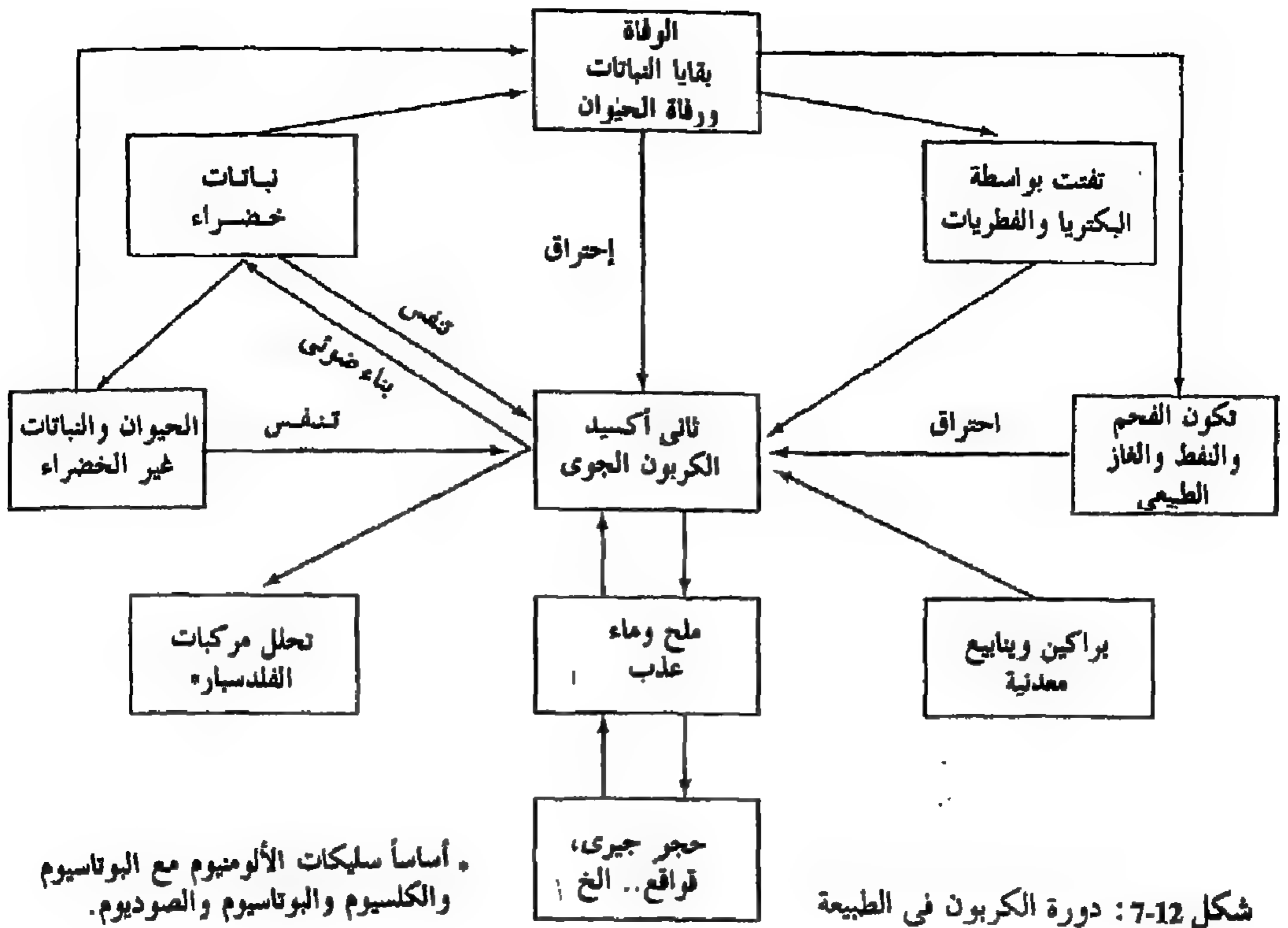
إذن ماهى هذه المصادر؟

مصادر ثانى اكسيد الكربون: Carbon dioxide supply: تدهش غالبية الناس حقيقة أن المصدر النباتى لثانى اكسيد الكربون يزيد من حيث الأهمية عن مصدره من تنفس الحيوان. ومن المحتمل أن تكون البكتريا الموجودة فى التربة ومصادر المياه العذبة والبحار هى المصدر الأول والأعظم لثانى اكسيد الكربون. يعتبر السبب الاساسى لتأكسد المواد العضوية وتحللها فى كل موضع للكرة الأرضية هو هذه الكائنات الحية عند قيامها بعملية تحرير غالبية الكربون الحبيس فى المواد العضوية، وذلك بصورة غازية هى ثانى اوكسيد الكربون ولا يوجد ادنى شك فى ان هذا المصدر لثانى اكسيد الكربون يزيد وحده عما يخرجها الحيوان عن طريق تنفسه.

كما ويعتبر احتراق الوقود مصدراً آخر لثانى اكسيد الكربون على الرغم من قلة أهميته بالمقارنة بالمصدر السابق، ولا يفوتنا هنا رغباً عن ذلك ذكر أن هذا المصدر من المصادر المميزة، إذ ينتج عنه تحرير مئات الآلاف من أطنان ثانى اكسيد الكربون الى الجو سنوياً. وتحت هذه الظروف لا يصبح مستغرباً أن يحتوى الهواء المحيط بالمراكز الصناعية على نسب أعلى بوضوح من ثانى اكسيد الكربون. يمكن تشبيه انتاج احتراق الوقود لثانى اكسيد الكربون بأنه سحب من أرصدة الغاز فى مصرف الطبيعة. فخلال عصر التكرين، الذى حدث

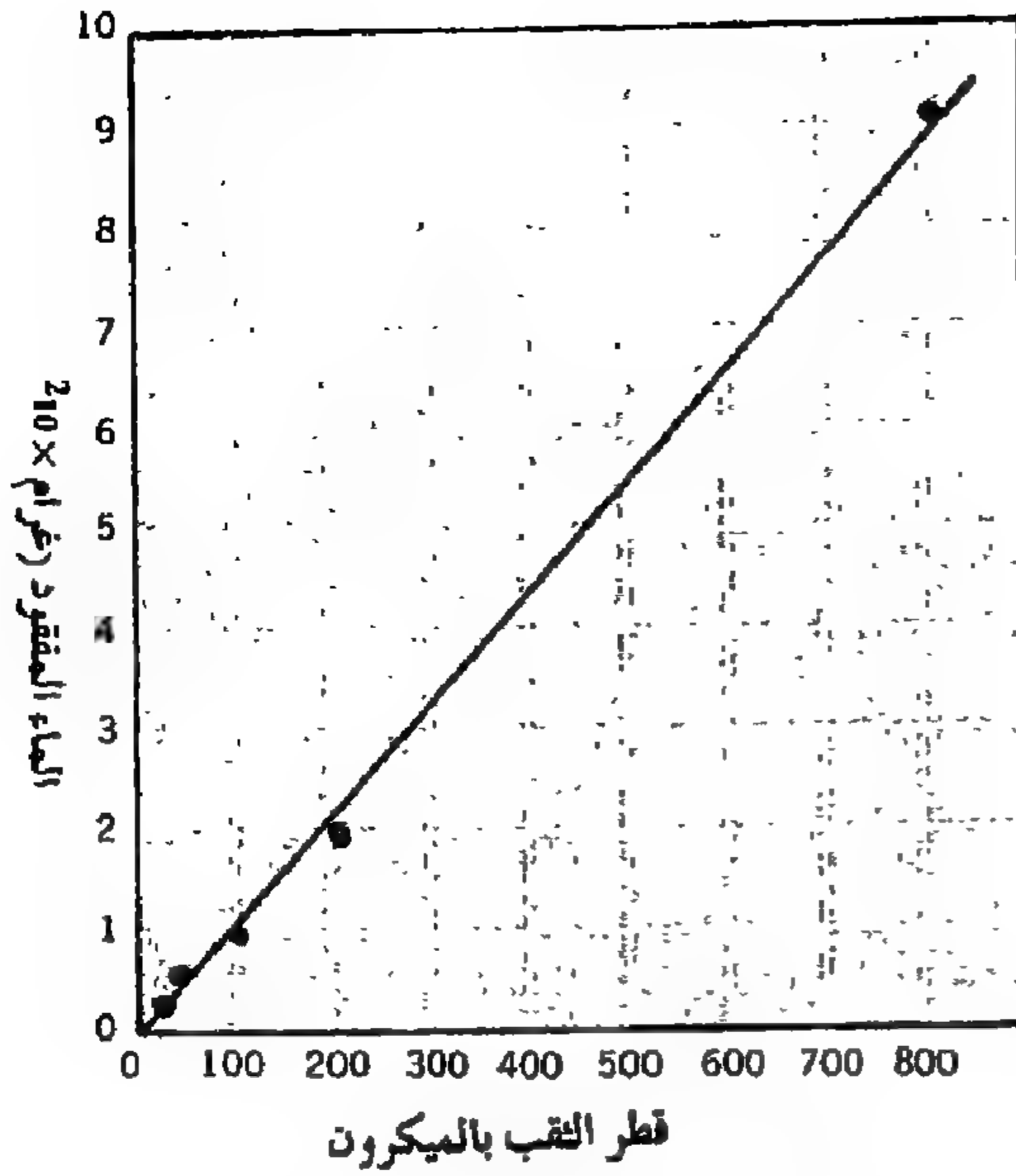
منذ ثلاثمئة مليون سنة، كانت هناك ظروف مثالية مشجعة لنمو النبات عبر تاريخ الأرض. وكانت الأرض بمثابة صوبة (بيت) green house زجاجية كبيرة لانماء النباتات في ظل ظروف درجة رطوبة عالية ونسبة ريفية لتركيز ثانى اكسيد الكربون. ويعتقد أن نسبة تركيز ثانى اكسيد الكربون كانت فى تلك الحقبة تقدر فى الجو بحوالى 300-200 مرة أكثر من نسبة تركيزه الآن. وبسبب ضخامة حجم عمليات البناء الضوئى فى تلك الحقبة التاريخية، امتصت النباتات وحبست ملايين الأطنان من هذا الغاز النفيس فى أنسجتها. وتراكمت كميات هائلة من المواد النباتية تحت طبقات الطين والماء فى مستنقعات، حيث منعت الظروف البيئية المحيطة حدوث تحليل المواد النباتية، وتكونت بذلك عبر القرون مناجم الفحم الضخمة وأحواض النفط العملاقة التى يكشف عنها الانسان الآن.

وتجدر الإشارة هنا أن العامل الأهم فى استقرار نسبة ثانى اكسيد الكربون فى الهواء المحيط الآن هو ماء المحيطات، التى تمثل مخازن عملاقة لثانى اكسيد الكربون، حيث يتواجد فيها بطرق وأشكال متباينة. وتكون الكمية الأعظم لثانى اكسيد الكربون فى ماء المحيطات، على شكل يمكن النبات من إجراء البناء الضوئى. فعمليات التنفس التى تقوم بها النباتات البحرية وحيواناته تحرر كميات من ثانى اكسيد الكربون تذوب فى الماء. كما وأن جزءاً من ثانى اكسيد الكربون المحبوس فى النباتات البحرية عبر عمليات البناء الضوئى يمكن تحريرها إما عبر تنفس الكائنات الحية التى تستهلك هذه النباتات، أو بعد موت الكائنات الحية وتفسخها. كما وأن الجير الداخلى فى تركيب مختلف الأصداف البحرية لمختلف حيوانات القواقع البحرية هو عن طريق تحويل بيكربونات الكالسيوم calcium bicarbonate - $(Ca[HCO_3]_2)$ الى كربونات الكالسيوم $(CaCO_3)$. ويتحرر نصف ثانى اكسيد الكربون الداخلى فى تركيب بيكربونات الكالسيوم أثناء هذا التفاعل. وقد تُطور بعض الحيوانات البحرية التى تدخل فوسفات الكالسيوم فى تركيب أصدافها التفاعل السابق ذكره بصورة أفضل، وتحرر كل كمية ثانى اكسيد الكربون الموجودة فى مركب الكالسيوم. تمثل مياه المحيطات الآن ما يقارب ثلاثة أرباع سطح الأرض. وكما يقدر، فإن هذه



والكأبحة لعملية انتشاره. كان الباحثان براون وإسكومبة Brown and Escombe هما من أول راعيل من بحثوا هذه العملية تفصيلاً، إذ درسا معدل إنتشار ثاني أكسيد الكربون خلال مسام دائرية. ولقد وجدوا أن معدل الانتشار يرتبط طردياً وقطر المسام المعزولة عن بعضها (قطر الواحدة منها من 2 إلى 6 مم). كما استخدم العالمان غشاء متعدد الثقوب لتحديد أكبر معدل للانتشار، ووجدوا أن المعدل الأقصى كان عند قطر الفتحة 380 μ (ميكرون)، وكانت الفتحة تبعد عن جاراتها بمسافة عشر أمثال القطر. ويعني ذلك أن الفتحات، مع بعدها الكافي عن بعضها البعض لم تعرقل أي منها الأخرى أثناء الانتشار. إن ثغور النباتات الحية بعيدة عن بعضها البعض بمسافات أكبر من عشرة أمثال قطر الثغر. ومن هنا استنتج الباحثان براون وإسكومبة أن أكبر إنتشار لثاني أكسيد الكربون يحدث على سطح أوراق غالبية النباتات.

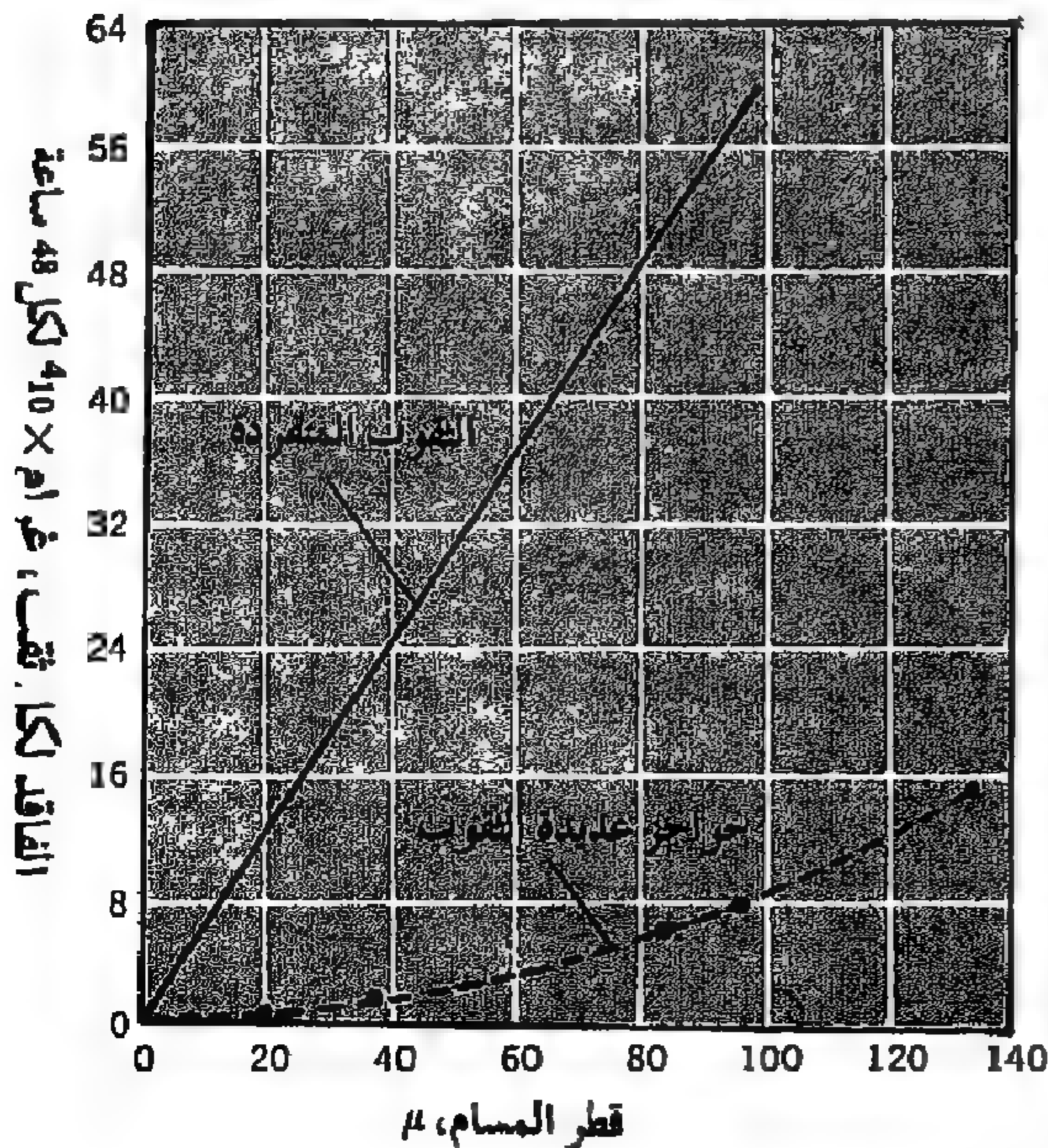
ويتفق كل من الباحثين تينج ولوميس Ting and Loomis (38) مع براون



شكل 8-11: إنتشار بخار الماء عبر أغشية ذات ثقب وحيد.

واسكومبه، عندما وجد أن معدل إنتشار الماء (لقد افترضنا أن ذلك ينطبق على حالة ثاني اكسيد الكربون) عبر فتحات دائرية منعزلة عن بعضها البعض يتناسب طردياً مع قطر الفتحة (انظر شكل 8-12).

ومع ذلك فقد وجدنا أن سلفيهما أخطأ عندما استبعدا حدوث تداخل بين الثغور أثناء الانتشار، إذا بعدت عن بعضها البعض بما يزيد عن عشرة أمثال القطر. فقد ثبت لديهما أن هناك تداخل في انتشار بخار الماء عندما كانت فتحات الغشاء تبعد عن بعضها بعشرة أمثال القطر. يوضح الشكل 9-12 النتائج



شكل 9-12: مقارنة بين الانتشار عبر أغشية وحيدة الثقب وبين الانتشار عبر أغشية متعددة الثقوب. لاحظ القدر المرموق من التداخل في حالة الأغشية عديدة الثقوب.

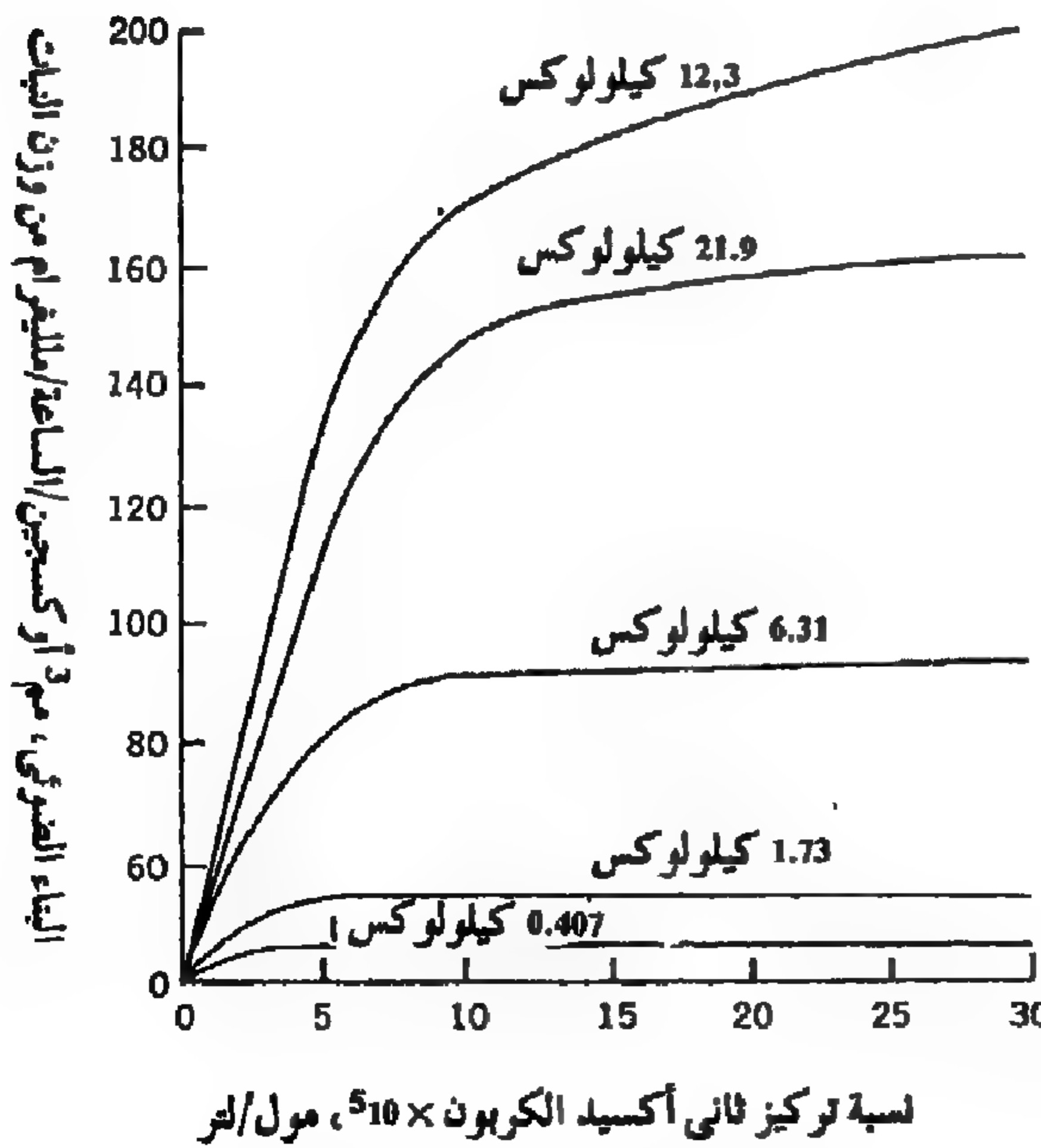
المقارنة للانتشار من خلال فتحة واحدة ومن خلال غشاء به العديد من الفتحات المعزولة عن بعضها، مع ثبات قطر الفتحة.

كما درس كل من تينج ولوميس تأثير غلق الثغور على الانتشار، وتوصلا الى استنتاج أن «الانتشار من وإلى داخل الورقة عبر فتحات الثغور لا يختلف اذا كانت الثغور مغلقة تماماً تقريباً، كثيراً عن الانتشار من خلال ثغور تامة الانفتاح». ولقد ثبت ميتشيل Mitchell من صحة وجهة النظر هذه من خلال عمله (ذلك الذى استعرض فيه أن انغلاق فتحات الثغور تماماً نتيجة نقص الماء لا يؤثر على معدل البناء الضوئى، الذى يبقى مستمراً وبمعدل ثابت حتى ذبول الورقة تماماً). وانطلق ميتشيل من هذا ليقول «ان كمية ثانى اكسيد الكربون الممتصة بواسطة أوراق النبات، والتي بدت ثغورها مغلقة تماماً تقريباً، كانت مساوية تقريباً للكمية التى امتصتها نفس الأوراق عندما كانت فتحات الثغور مفتوحة تماماً». ولقد تحصل كل من فيردين ولومس Verduin and Loomis (39) على نتائج مشابهة عندما أجريا تجاربهما على الذرة ووجدوا أن إمتصاص الأوراق الذابلة لثانى اكسيد الكربون كانت فى معدلها العادى تقريباً.

نسبة تركيز ثانى اكسيد الكربون carbon dioxide concentration : تم الوقوف على العلاقة بين نسبة تركيز ثانى اكسيد الكربون ومعدل البناء الضوئى، لأول مرة فى الدراسات الكمية لكل من كريزler Kreusler (14,15) وبراون واسكومبة (7) وبانتانيللى Pantanelli (24). فقد لاحظ هؤلاء الباحثون أن معدل البناء الضوئى يتزايد طردياً مع زيادة نسبة ثانى اكسيد الكربون وذلك عند نسب التركيز القليلة. ولكن مع زيادة نسبة تركيز ثانى اكسيد الكربون عن حد معين يبدأ معدل البناء الضوئى فى الهبوط. وفيما بعد ناقش بلاكمان Blackman والباحثون معه ملاحظة أن نسب تركيز ثانى اكسيد الكربون العالية تعتبر مثبطة لعملية البناء الضوئى. ولقد قالوا أن بعد التوصل إلى تركيز أمثل لهذا الغاز، يثبت معدل حدوث البناء الضوئى رغم زيادة نسبة التركيز فى مدى واسع. وعلى وجه العموم فإن القول الأخير هذا يعتبر صحيحاً فيما عدا أن منحنيات تغير معدل

حدوث البناء الضوئي، لا تتطابق تماماً مع ما وصفه بلاكمان. وربما يكون الشكل 10-12 تمثيلاً جيداً لتأثير نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون على معدل البناء الضوئي.

والسؤال الهام المطروح، هو هل يمكن زيادة نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون بدون حدود وبدون إضرار بالنبات؟. هذا مع العلم أنه من الصعب للغاية، بل وربما يكون مستحيلاً أن نذكر نسبة عامة تدل على التشبع بثاني أكسيد الكربون. ويمكن الاقتناع بهذا بسهولة، وذلك بسبب تواجد العديد من الاختلافات البيولوجية والتركيبية للنباتات المختلفة، وبناء على ذلك يكون هناك تفاوت واسع في نسب تركيز ثاني أكسيد الكربون الدالة على التشبع بالنسبة لتعدد أنواع النباتات. فهناك بعض النباتات التي تسمح قابليتها التركيبية بدخول كميات أكبر من ثاني أكسيد الكربون وبطرق أكثر فعالية، بينما هناك العديد من النباتات الأخرى الحاوية على كميات أقل أو أكبر من الانزيمات التي تسبب تثبيت الكربون. كما وأن هناك بعض النباتات الأخرى التي قد تصل إلى أقصى معدل للبناء الضوئي في ظل ظروف شدة الضوء الأقل، وبهذا تتأثر كمية غاز ثاني أكسيد الكربون المستفاد منها. كما وأن هناك حقيقة أخرى تجعل من



شكل 10-12: تأثير نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون على معدل البناء الضوئي في ظل شدة مختلفة للاضاءة. الكيلولوكس = 1000 شمعة متر.

المتعذر اكتشاف نقطة التشبع بثاني أكسيد الكربون، تنحصر في أن هذا الغاز يصبح ساماً للنبات عندما يزيد تواجده عن حد معين فسيولوجيا. وعلى سبيل المثال فربما يظهر التأثير الضار لثاني أكسيد الكربون، جنبا إلى جنب مع التأثيرات المشجعة للبناء الضوئي عند تركيزات معينة من هذا الغاز؛ ونعني بهذا أن التأثيرات الضارة لهذا الغاز ربما تستر وراء النمو الكبير العام للنبات عندما يتواجد في جو غني بثاني أكسيد الكربون. وتختلف النباتات في احتمال الوجود تحت نسب عالية من ثاني أكسيد الكربون. هنالك شواهد تجريبية تدل على أن بعض الكائنات المختبرية مثل الكلوريللا والسنيديسماس *Chlorella and Scenedesmus* تطيق العيش في ظل التركيز العالي لثاني أكسيد الكربون، أكثر من أوراق النباتات الراقية (1, 16, 23, 34). لقد أظهرت التجارب في بحث واحد أن معالجة نبات الطماطم بنسب تركيز أعلى من ثاني أكسيد الكربون نتج عنها ظهور مناطق ميتة *necrotic areas* على أوراقها. وعندما رُجع بتركيز ثاني أكسيد الكربون إلى النسبة الطبيعية، ظهرت للنبات أوراق جديدة، وبدأ النبات استئناف النمو الطبيعي. وتكرر ظهور هذه البقع من جديد عندما زادت نسبة تركيز الغاز مرة أخرى، وهذا دليل قاطع على أن معالجة النبات بزيادة نسبة ثاني أكسيد الكربون هي التي تسببت في إصابة الأوراق (36).

على الرغم من ذكرنا سابقاً عن ثبات نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون في الجو، هناك أمثلة تدل على وجود انحراف عن هذه النسبة في بعض المناطق علماً بأن هذه الانحرافات كانت كبيرة. فمثلاً، مما لا شك فيه أن المساحات التي يحدث فيها البناء الضوئي بكثرة، مثل جو الغابات وفوق حقل مزروع بالذرة أو الحنطة بكثافة، نجد أن نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون أقل كثيراً عن معدلها الطبيعي، وذلك أثناء ساعات النهار. لقد أثبتت دراسة أجراها كل من فيردين ولومس (39) أن نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون المقاسة على ارتفاع 100 سنتيمتر فوق حقل مزروع بالذرة الأمريكية، قد وجدت تتراوح في المتوسط بين 0.0675% أثناء الليل (النهاية العظمى) إلى 0.045% أثناء ساعات النهار. ولا تظهر هذه الدراسة فقط الكيفية التي تتضاءل فيها نسبة ثاني أكسيد

الكربون فوق مساحات كثيفة الزراعة نتيجة حدوث البناء الضوئي، ولكن أيضا كيف ترتفع هذه النسبة عن معدلها عند توقف عملية البناء الضوئي، ويبدأ مفعول التنفس في الظهور بجلاء.

هناك اعتبار هام آخر يعرض لنا أثناء الحديث عن النسبة المئوية لتركيز غاز ثاني اكسيد الكربون في البيئة المحيطة بالنبات، الا وهو الارتفاع المزروع عنده النبات (عن سطح البحر). فعلى الرغم من أن نسبة تركيز ثاني اكسيد الكربون في الجو هي 0.03% عند سطح البحر، إلا أن الضغط الجزئي Partial pressure لثاني اكسيد الكربون يقل كثيراً عند ارتفاعات تقدر بـ 5000 متر وأكثر. فيقل الضغط الجزئي لهذا الغاز طردياً مع زيادة الارتفاع عن سطح البحر. وعلينا ان نذكر أن الضغط الجزئي لثاني اكسيد الكربون عند إرتفاع 5000 متر أقل من نصف ضغطه الجزئي عند سطح البحر. غير أن تأثير هذا الانخفاض في ضغط ثاني اكسيد الكربون الجزئي عند الارتفاعات العالية يعتبر محيراً حتى الآن بالنسبة لعملية البناء الضوئي، وذلك من حيث أن هناك مشاهدات تتحدث بأن البناء الضوئي يحدث بمعدلات مرتفعة كثيراً في النباتات الجبلية (35).

درجة الحرارة Temperature

ترتبط عملية البناء الضوئي، مثلها في ذلك مثل باقي العمليات الحيوية، بمدى معين لتفاوت درجة الحرارة، يمكن تقديره مبدئياً بذلك التفاوت الذي تحدثه مركبات البروتين. ونعلم على وجه العموم أن هذه المركبات تنشط ما بين الصفر المئوي ودرجة ستين مئوية. وعلى الرغم من عدم إعتداد القسم الكيميائي الضوئي من عملية البناء الضوئي على درجة الحرارة، إلا أن قسمه البيولوجي الكيميائي، حيث يتحكم النشاط الانزيمي في سيره فيعتمد تماماً على درجة الحرارة. غير أن النباتات تظهر في هذا المجال قابلية عالية على التكيف مع تفاوت ملحوظ في درجات الحرارة بما يصل إلى الحدين الأدنى والأقصى لها.

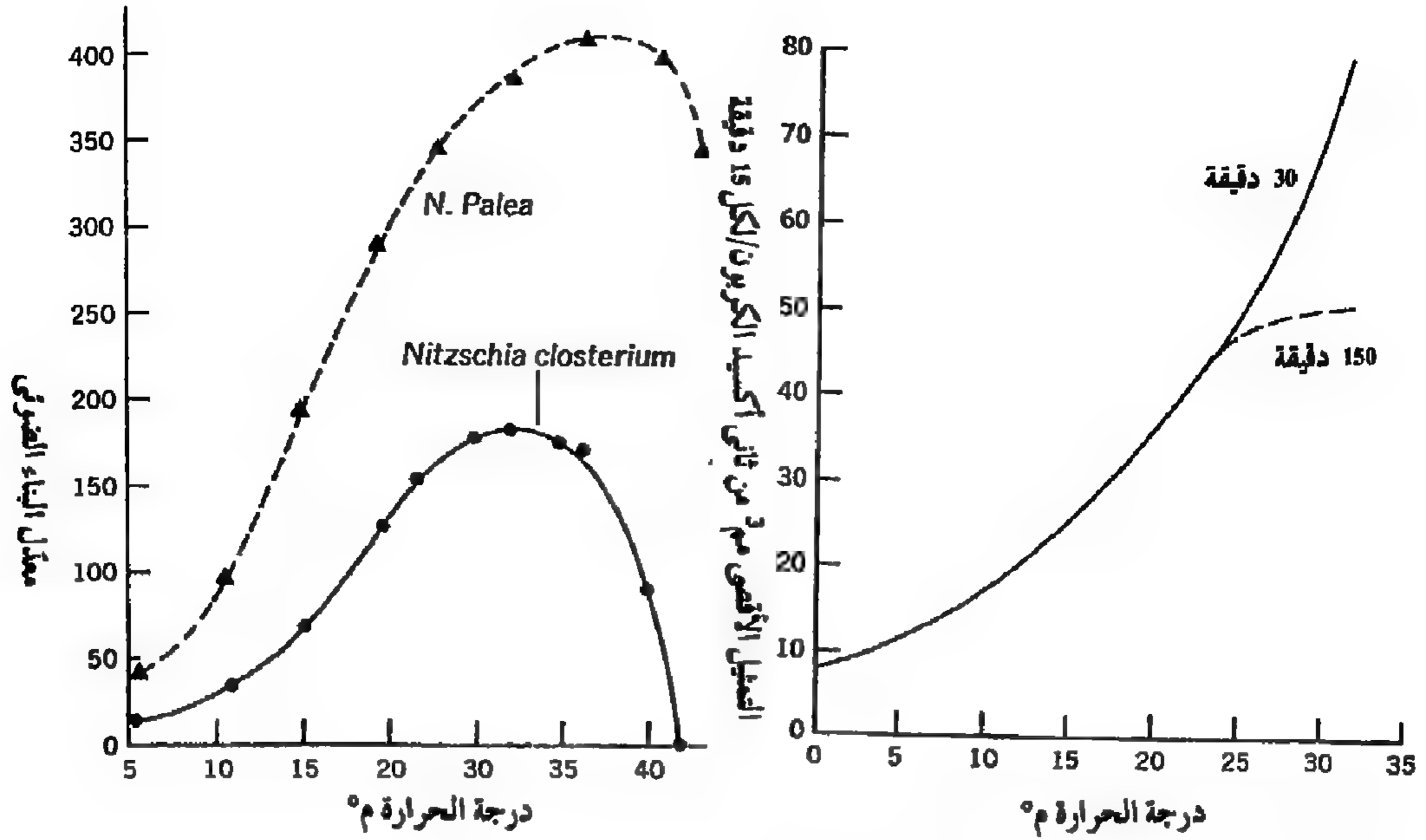
الأضرار الناجمة عن تجاوز الحد الأدنى والأعلى لدرجات الحرارة Injury of temperature extremes : يتأخر معدل حدوث البناء الضوئي بصورتين مباشرة وغير مباشرة نتيجة لانخفاض درجة الحرارة. إذ يعيق انخفاض درجة الحرارة معدل حدوث البناء الضوئي مباشرة، بسبب انخفاض النشاط الانزيمي المؤثر في تفاعلات الظلام لعملية البناء الضوئي. كما تتأثر سلباً عملية البناء الضوئي بصورة غير مباشرة بسبب تكون الجليد داخل الخلية وخارجها. يكون تأثير تكون الجليد خارج جدران خلايا النبات هو سحب الماء من الخلايا الحية، بينما يتسبب تكون الجليد داخل الخلية، ليس فقط في سحب الماء الحر من الخلية، ولكن في حدوث أضرار ميكانيكية بتغيير تركيب بنية الخلية وبلاستيدات الخضراء أيضاً. كما وتسبب الأضرار الميكانيكية أيضاً تحطيم نفاذية الأغشية Permeability of the membranes (بما في ذلك أغشية البلاستيدات الخضراء) في الخلية. وعلاوة على ذلك، أشار الباحث راينوفيتش Rabinowitch (28) الى أن التركيب الغروي للسيتوبلازم والبلاستيدات الخضراء ربما يتغير بفعل المؤثرات او القوى الميكانيكية.

كما هو معروف، فإن كل العمليات الخلوية الهامة يمكن أن تتوقف تماماً بتعرض الخلية لدرجة حرارة عالية. وبطبيعة الحال فعند تعرض الخلية لدرجات حرارة عالية للغاية يحدث ما يسمى «بالوفاة الحرارية Thermal death» في الحال. إلا أن تعرض الخلايا الحية لدرجات حرارة أعلى من درجة حرارتها قليلاً، لايسبب حالة الوفاة في الحال، ولكن تصبح الأخيرة عملية منتظمة تتم ببطء، ربما نشاهدها بملاحظة المعدلات المتضائلة لكل العمليات الحيوية (ومن بينها البناء الضوئي). ربما يكون التأثير المعاكس لارتفاع درجة الحرارة من التأثيرات التي تزول بزوال المؤثر وذلك في البداية، ولكن سرعان ما تتحول هذه التأثيرات إلى تأثيرات لارجعة فيها إذا زادت مدة تعرض الخلايا الحية لدرجة الحرارة المرتفعة. وعلى الرغم من أن «الوفاة الحرارية» تحدث عادة في معظم الأوراق والطحالب بتعرضها لدرجة حرارة تتراوح بين 55° و 60° مئوية (28)، فإن

انقطاع عملية البناء الضوئي يقع عند درجة أقل من ذلك قليلاً، بما يوحي أن ضرر ارتفاع درجة الحرارة وقع في الجهاز المسئول عن البناء الضوئي نفسه، وليس على السيتوبلازم المحيط. عند تعريض الخلايا الحية لدرجة حرارة عالية ولمدة وجيزة، ربما نلاحظ تأثير ذلك المشجع على معدل البناء الضوئي وذلك بالزيادة عن المعدل الطبيعي، مما يدل على أن الضرر الحراري هو عملية تدمير بطيء وهذا مانراه فيما بعد بالابطاء الحراري لمفعول الانزيمات Thermal (28) deactivation of enzymes. لقد اتضح ذلك بجلاء في دراسة أجراها الباحثان نوداك وكوب Noddack and Kopp (22)، حيث درسنا تأثيرات درجة الحرارة على البناء الضوئي للكلوريللا (شكل 11-12). يتضح من هذه الدراسة أن تعريض النبات لدرجات حرارة مرتفعة أثناء مدد وجيزة يوصلنا إلى درجة مثلى، من حيث معدل البناء الضوئي، هي 30° مئوية. ولكن مع إطالة مدة تعريض الكائن لدرجة حرارة مرتفعة إلى ثلاثة أضعاف المدة، نجد أن درجة 22° مئوية هي الدرجة المثلى للعملية.

تأثير درجة الحرارة على معدل البناء الضوئي Temperature effects on the rate of photosynthesis: يتسبب ارتفاع درجة الحرارة عموماً في التعجيل بعملية البناء الضوئي، عندما تثبت العوامل الأخرى، ولا تصبح من العوامل المحددة. وتجرى هذا الزيادة وفق معادلة خطية عند درجات الحرارة المنخفضة، ولكن سرعان ما يبدأ التأثير في الهبوط عند الوصول إلى درجات حرارة عالية، وأخيراً تصل الزيادة إلى معدلها الأقصى تتوقف بعده عملية البناء الضوئي. ويتغير الحد الأمثل هذا للنباتات المختلفة، وكذلك باختلاف مدد تعريض النباتات لدرجات الحرارة هذه (انظر الشكل 12-12).

يمكن القول بأن تأثير درجة الحرارة على معدل البناء الضوئي يطابق تقريباً تأثير درجات الحرارة على التفاعلات الانزيمية، وفي هذه الحقيقة نجد ما يساند النظرية القائلة بأن في إبطال أو إخماد النشاط الانزيمي يكمن السبب الرئيسي في توقف البناء الضوئي عند درجات الحرارة العالية. ومن الأرجح أن تكون هذه



شكل 11-12: تأثير درجة الحرارة على عملية البناء

الضوئي. لاحظ إمكانية التوصل إلى الحد الأمثل إذا

كانت مدة تعرض النبات لارتفاع درجة الحرارة

صغيرة، بينما إذا زادت هذه المدة ينخفض الحد

الأمثل تبعاً لذلك.

شكل 12-12: تأثير درجة الحرارة على معدل البناء

الضوئي في ظروف الشدة الضوئية العالية. لاحظ

إختلاف النباتين في إ طاقة ارتفاع درجة الحرارة.

النظرية صحيحة. ومع ذلك على المرء أن يتذكر أن هناك عوامل أخرى تؤثر في

هذه العملية لا نستطيع الاحاطة بها كلها. فمثلاً، ربما يصير معدل إمتصاص ثاني

أكسيد الكربون هو العامل المحدد للبناء الضوئي في ظل إرتفاع معدل البناء

الضوئي، على الرغم من وجود النبات في جو يحوى النسبة المثلى لتركيز ثاني

أكسيد الكربون وربما يكون تراكم نواتج عملية البناء الضوئي من العوامل

المؤثرة سلباً على معدل البناء الضوئي.

من النادر الوصول الى المعدل الأمثل للبناء الضوئي في ظل الظروف

الطبيعية. ففي أغلب الأحوال يكون الضوء أو نسبة تركيز ثاني أكسيد الكربون

أو كلاهما العاملين المحددين للمعدل. وتوضح اكتشافات توماس وهيل (37)

Thomas and Hill بجلاء حقيقة أن تأثير إختلاف درجات الحرارة على معدل

البناء الضوئي في الظروف الحقلية غير موجود من الناحية العملية في مدى تباين

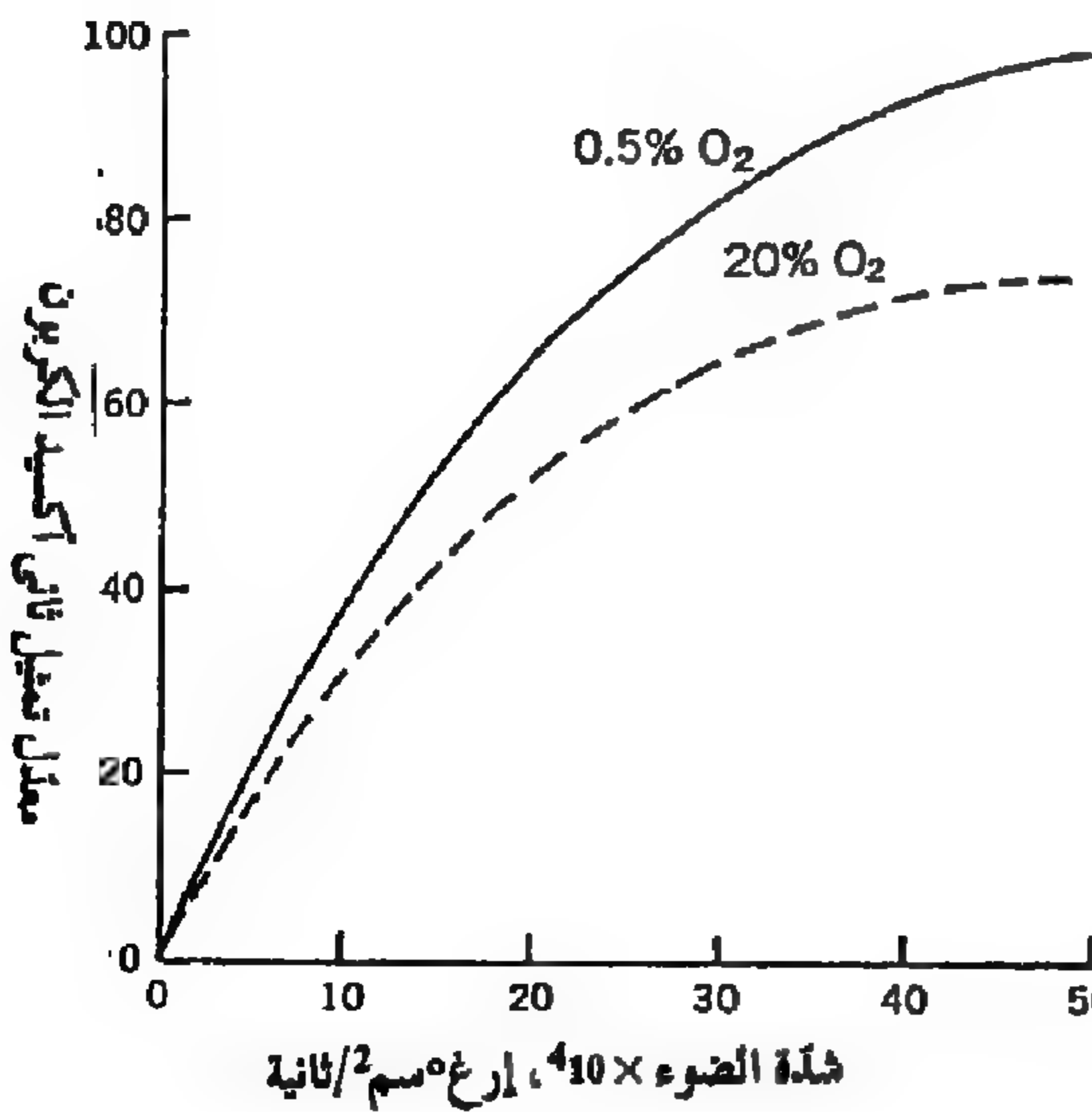
درجات الحرارة بين 16° و 29° مئوية.

الأوكسجين Oxygen

ربما يكون من الأمور المحيرة للغاية ملاحظة بعض الباحثين أن نسبة تركيز الأوكسجين في الجو (21%) تضر بعملية البناء الضوئي. وتتضح هذه الحقيقة بجلاء من خلال البحث الذي أجراه ماك - آليستر McAlister ومايرز (19) Myers، بابرأهما تأثير التركيز العالي والمنخفض للأوكسجين على معدل البناء الضوئي في نبات الحنطة (شكل 12-13).

ورغما عن ذلك، هناك نتائج لباحثين آخرين استخلصوها من تجارب أجريت على الكلوريللا، بوصفها كائنات مختبرية، جاءت مخالفة لما ذكر أعلاه. فلقد ثبت معدل البناء الضوئي لهذه الكائنات، سواء في جو من النتروجين الخالص أم في الهواء (أي بوجود الأوكسجين بنسبة تركيز 21%)، إلا أن جو الأوكسجين الخالص قد تسبب في إبطاء معدل البناء الضوئي (41). وبناء على هذه الدراسة نستنتج أن درجة تركيز الأوكسجين في الجو ليست ضارة بالنسبة للنبات.

علينا الآن بحث أسباب إحتمال تحول الأوكسجين الى عامل مثبط لحدوث البناء الضوئي. علينا أن نتذكر قبل كل شيء أن الأوكسجين هو عنصر هام للغاية لعملية التنفس، تلك العملية المنافسة لعملية البناء الضوئي في الاستحواذ على بعض النواتج البينية في النبات. وحيث تدخل هذه النواتج في كل من العمليتين،



شكل 12-13: تأثير نسبة تركيز الأوكسجين على البناء الضوئي في نبات القمح، وفي ظروف شدة ضوئية مختلفة.

لذا يكون مشروعاً أن نتوقع حدوث تنافس وتداخل بين العمليتين وكذلك حدوث تأثيرات متبادلة بينهما. فوجود الأوكسجين يشجع على حدوث التنفس بمعدلات أعلى، مما يتيح لهذه العملية ظروفاً مواتية لمنافسة قوية مع العملية الأخرى للاستحواذ على النواتج البينية. ومن هنا يتأخر معدل حدوث البناء الضوئي إذا ما شح وجود أحد النواتج البينية التي استحوذ عليها التنفس.

وثانياً، ربما يتنافس كل من الأوكسجين وثاني أكسيد الكربون على الحصول على الهيدروجين، عندما يختزل الأوكسجين بدلاً من ثاني أكسيد الكربون (9). وربما تختزل الانزيمات المشاركة بعمليات كيميائية ضوئية، وتساهم باعطاء هيدروجينها إلى الأوكسجين بدلاً من ثاني أكسيد الكربون، وبذا تتعطل عملية البناء الضوئي.

وثالثاً، هناك شواهد قوية تدل على أن الحالة الثلاثية Triplet state للكلوروفيل الجزيئي تعتبر من المراحل البينية الهامة لحدوث البناء الضوئي. والأوكسجين، بعد أن وضح أنه مثبطاً فاعلاً لهذه الحالة الثلاثية للكلوروفيل، يصبح الأوكسجين من العوامل المعوقة لحدوث البناء الضوئي (17).

وبهذا يتضح لنا من الناحية التجريبية التأثير المثبط للأوكسجين في عملية البناء الضوئي. غير أن حدوث العلاقة بين إعاقه الأوكسجين للبناء الضوئي وعملية البناء الضوئي نفسها ليست واضحة الحدود والمعالم تماماً حتى الآن.

الماء Water

من الصعب تماماً الوقوف تجريبياً على مدى إعاقه شح Deficiency إمداد النبات بالماء، لعملية البناء الضوئي. فكمية الماء التي يحتاجها البناء الضوئي تعتبر أقل بكثير من تلك الكمية التي يحتاجها النبات للمحافظة على حياته. ومن هنا يعتقد بأن شح الماء في النبات سوف يعطى تأثيراته السلبية على منظومة الحياة في النبات بشكل عام، ومنها عملية البناء الضوئي بطريقة غير مباشرة، وسوف تقع هذه التأثيرات السلبية على النبات قبل أن تظهر التأثيرات المباشرة لشح الماء على البناء الضوئي، بزمان طويل نسبياً. وسوف يعطل هذا، طبعاً،

عملية البناء الضوئي جنباً الى جنب مع العمليات الحيوية Vital processes الهامة الأخرى فى الآلية البيولوجية Biological mechanism .

لاحظ بعض الباحثين الآخرين انخفاض معدلات البناء الضوئي المصاحبة لشح الماء فى التربة. فمثلاً لاحظ شنيدر وتشيلدرس Schneider & Childers (29) انخفاض معدل البناء الضوئي الى النصف فى أشجار التفاح النامية فى تربة جففت من محتواها المائى تدريجياً. كما لاحظنا هذا الانخفاض قبل ظهور ذبول أوراق الشجرة. ولوحظت نتائج مماثلة فى أبحاث لوستالوت Loustalot (18) على أشجار جوز البيقان Pecan trees. هذا وقد حدث انخفاض اكبر فى معدلات البناء الضوئي فى ظل الظروف المشجعة لعملية النتح.

ومما لاشك فيه؛ فإن هذه العوامل المثبطة للبناء الضوئي قد نتجت أساساً من قلة هدرجة Hydration البروتوبلازم ونتيجة لانغلاق الثغور. سوف يؤثر تخليص البروتوبلازم من محتواه المائى على التركيب الغروى للبروتوبلازم، وبهذا تتأثر عمليات التفاعل الحيوى مثل التنفس والبناء الضوئي... الخ. وتضعف كفاءة الانزيمات من جراء انتزاع الماء من البروتوبلازم، مما يعيق طبعاً معدلات حدوث العمليات الهامة. وكما جاء فى أعمال راينوفيتش Rabinowitch ، (26) تعتبر عملية البناء الضوئي اكثر حساسية بالنسبة لشح الماء عن غيرها من العمليات الحيوية الأخرى (التنفس مثلاً). وربما يكون أحد أسباب هذا هو الضرر الفيزيائى الحادث من فقد الماء فى تغيير التركيب تحت الجزيئى Micromolecular structure فى منظومة البناء الضوئي. لقد سبق أن ناقشنا أهمية ترتيب الجزيئات فى البلاستيدات الخضراء.

اعتقد الكثير من الباحثين بأن العامل الأهم فى اعاقه عملية البناء الضوئي بسبب شح الماء، يكمن فى انغلاق الثغور. فكما هو معروف فإن شح الماء فى النبات يسبب انغلاق ثغور أوراقه، مما يسبب إعاقه عملية إمتصاص ثانى اكسيد الكربون. وحيث أن نسبة ثانى اكسيد الكربون فى الهواء تعتبر منخفضة عادة، بحيث لا يكون وجوده العامل المحدد لحدوث البناء الضوئي فى ظل الظروف الطبيعية، يصبح انخفاض إمتصاصه سبباً لانخفاض معدل حدوث البناء الضوئي.

ومع ذلك فلقد تحدث بعض الأبحاث المنجزة في هذا المجال، تلك النظرية من أساسها. فمثلاً، وجد الباحث ميتشيل Mitchell (21) أن معدل البناء الضوئي يبقى ثابتاً الى أن تذبل الورقة تماماً. أما فيردين ولومس Verdiun and Loomis (39) فلقد وجدوا أن إمتصاص ثاني أكسيد الكربون يبقى دونما تغيير تقريباً حتى في الأوراق التي بدى ذبولها واضحاً وذلك في تجاربهما على أوراق الذرة Zea L. eaves. وأخيراً نرى في أبحاث كل من تينج ولومس (38) هذا الاستنتاج أيضاً: «يستمر الانتشار عالياً ومنتظماً الى أن تنغلق الثغور تماماً».

وتفسير ذلك أن الثغور التي تظهر منغلقة تماماً تحت المجهر، تكون مفتوحة بدرجة كافية في واقع الأمر للسماح للامتصاص الطبيعي لثاني أكسيد الكربون. وبناء على ذلك يمكن استنتاج أن تفسير الانخفاض الملحوظ في معدل البناء الضوئي في ظروف شح الماء، لا يرجع الى انغلاق فتحات الثغور وحده. فعلى الأرجح يوجد العديد من العوامل الأخرى الداخلة في هذه العملية، علاوة على انغلاق الثغور، التي تعتبر أحد العوامل فقط.

REFERENCES

1. Ballard, L. 1941. The depressant effect of carbon dioxide upon photosynthesis. *New Phytologist* 40: 276.
2. Barker, H. 1935. Photosynthesis in diatoms. *Arch. Mikrobiol.* 6:141.
3. Billings, W., and R. Morris. 1951. Reflection of visible and infrared radiation from leaves of different ecological groups. *Am. J. Botan.* 38:327.
4. Böhning, R. 1949. Time course of photosynthesis in apple leaves exposed to continuous illumination. *Plant Physiol.* 24:222.
5. Bormann, F. 1956. Ecological implications of changes in photosynthetic response of *Pinus taeda* seedling during ontogeny. *Ecology* 37:70.
6. Brown, H., and F. Escombe. 1900. Static diffusion of gases and liquids in relation to the assimilation of carbon and translocation in plants. *Phil. Trans. Roy. Soc. London* 193B:223.
7. Brown, H., and F. Escombe. 1902. The influence of varying amounts of carbon dioxide in the air on the photosynthetic process of leaves and on the mode of growth of plants. *Proc. Roy. Soc.* 70B:397.
8. Freeland, R. 1944. Apparent photosynthesis in some conifers during winter. *Plant Physiol.* 19:179.
9. Gaffron, R. 1960. Energy storage. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
10. Gessner, F. 1937. Untersuchungen über Assimilation und Atmung submerser Wasserpflanzen. *Jb. wiss. Botan.* 85:267.

11. Heinicke, A., and N. Childers. 1937. The daily rate of photosynthesis during the growing season of 1935, of a young apple tree of bearing age. *Cornell Univ. Agr. Expt. Sta. Mem.* 201:3.
12. Hill, R., and C. Whittingham. 1953. The induction phase of photosynthesis in *Chlorella* determined by a spectroscopic method. *New Phytologist* 52:133.
13. Kandler, O., and F. Schötz. 1956. Untersuchungen über die photoxydative Farbstoffzerstörung und Stoffwechselhemmung bei *Chlorella* mutanten und panaschierten *Oenotheren*. *Z. Naturforsch* 11b:708.
14. Kreusler, U. 1885. Über eine Methode zur Beobachtung der Assimilation und Athmung der Pflanzen und über einige diese Vorgänge beeinflussenden Momente. *Lau. Jahrb.* 14:913.
15. Kreusler, U. 1887. Beobachtungen über die Kohlensäure-Aufnahme und-Ausgabe (Assimilation und Athmung) der Pflanzen. II. Mittheilung. Abhängigkeit von Entwicklungszustand-Einfluss der Temperatur. *Lau. Jahrb.* 16:711.
16. Livingston, R., and J. Franck. 1940. Assimilation and respiration of excised leaves at high concentrations of CO₂. *Am. J. Botan.* 27:449.
17. Livingston, R., and E. Fujimore. 1957. Interactions of chlorophyll in its triplet state with oxygen, carotene, etc. *Nature* 180:1036.
18. Loustalot, A. 1945. Influence of soil moisture conditions on apparent photosynthesis and transpiration of pecan leaves. *J. Agr. Research* 71:519.
19. McAlister, E., and J. Myers. 1940. The time course of photosynthesis and fluorescence observed simultaneously. *Smithsonian Inst. Misc. Collection* 99, No. 6.
20. Meyer, B., and D. Anderson. 1952. *Plant physiology*. Princeton, N.J.: D. Van Nostrand.
21. Mitchell, J. W. 1936. Effect of atmospheric humidity on rate of carbon fixation of plants. *Botan. Gaz.* 98:87.
22. Noddack, W., and C. Kopp. 1940. *Z. physik. Chem.* 187A:79.
23. Österlind, S. 1948. The retarding effect of high concentrations of carbon dioxide and carbonate ions on the growth of a green alga. *Physiol. Plant.* 1:170.
24. Pantanelli, E. 1903. Abhängigkeit der Sauerstoffausscheidung belichteter Pflanzen von äusseren Bedingungen. *Jahrb. Wiss. Botan.* 39:167.
25. Pokrowski, G. 1925. Über die Lichtabsorption von Blättern einiger Bäume. *Biochem. Z.* 165:420.
26. Rabinowitch, E. 1945. *Photosynthesis and related processes*. Vol. I. New York: Interscience Publishers.
27. Rabinowitch, E. 1951. *Photosynthesis and related processes*. Vol. II, Part 1. New York: Interscience Publishers.
28. Rabinowitch, E. 1956. *Photosynthesis and related processes*. Vol. II, Part 2. New York: Interscience Publishers.
29. Schneider, G., and N. Childers. 1941. Influence of soil moisture on photosynthesis, respiration, and transpiration of apple leaves. *Plant Physiol.* 16:565.
30. Seybold, A. 1932. Über die optischen Eigenschaften der Laubblätter. *Planta* 16:195.
31. Seybold, A. 1932. Über die optischen Eigenschaften der Laubblätter. II. *Planta* 18:479.
32. Smith, E. 1938. Limiting factors in photosynthesis: light and carbon dioxide. *J. Gen. Physiol.* 22:21.
33. Stainer, R. 1959. Formation and function of the photosynthetic pigment system in purple bacteria. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. *Brookhaven Symp. Biol.* 11:13.
34. Steemann-Nielsen, E. 1955. Carbon dioxide as carbon source and narcotic in

- photosynthesis and growth of *Chlorella pyrenoidosa*. *Physiol. Plant.* 8:317.
35. Talling, J. 1961. Photosynthesis under natural conditions. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 12:133.
 36. Thomas, M. 1955. Effect of ecological factors on photosynthesis. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 6:135.
 37. Thomas, M. D., and G. R. Hill. 1949. Photosynthesis under field conditions. In J. Franck and W. E. Loomis, eds., *Photosynthesis in plants*. Ames, Iowa: Iowa State College Press.
 38. Ting, I. and W. Loomis. 1963. Diffusion through stomates, *Am. J. Botan.* 50:866.
 39. Verduin, J., and W. E. Loomis. 1944. Absorption of carbon dioxide by maize. *Plant Physiol.* 19:278.
 40. Wassink, E. C., and J. A. H. Kersten. 1946. Observations sur le spectre d'absorption et sur le rôle des caroténoïdes dans la photosynthèse des diatomées. *Enzymologia* 12:3-32.
 41. Wassink, E., D. Vermeulen, G. Reman, and E. Katz. 1938. On the relation between fluorescence and assimilation in photosynthesizing cells. *Enzymologia* 5:100.
 42. Wolken, J., and A. Mellon. 1957. Light and heat in the bleaching of chloroplasts in *Euglena*. *Biochim. Biophys. Acta* 25:267.

الفصل الثالث عشر

الكشف عن العناصر الضرورية وتوفرها ومدى إتاحتها للنبات

Detection, occurrence, and availability of the essential elements

مقدمة Introduction

سوف نناقش في الفصول الثلاثة التالية المبادئ الأساسية للتغذية بالعناصر المعدنية، وهو موضوع قد تم التعرف عليه في الزراعة منذ القدم، إلا أنهم في ذلك الحين لم يفهموه بوضوح. فلقد لوحظ بوضوح في المجتمعات الزراعية البدائية أن إضافة مخلفات النبات والحيوان للتربة قد ضاعفت من محصولية الأرض. وقد يذكر القارئ أننا أشرنا لملاحظات العالم ودوارد Woodward في عام 1699 ومفادها أن النباتات تعيش وتزدهر وتنمو بسرعة أكبر في المياه المحملة بالطين أكثر من مياه الأمطار النقية. وكانت هذه ملاحظة غريبة في ذلك الحين إلا أنها قد فقدت غرابتها بمرور الوقت. وتجدر الإشارة هنا أن السهولة التي نفسر بها تلك الظاهرة اليوم تقوم في الأساس على تراكم الأعمال البحثية التي قام بها العديد من العلماء الرواد الأوائل ومنهم ودوارد.

علينا أن نذكر العالم دي سوسر de Saussure لتعرفه من خلال أبحاثه على اعتماد النباتات على العناصر الموجودة في التربة. إذ استعرض في كتابه المعنون Recherches sur la végétation والذي نشر عام 1804، نجده قد بين بوضوح أن العناصر المعدنية غير العضوية الموجودة في رماد ash النبات قد حصل عليها الأخير من التربة عبر المنظومة الجذرية للنبات. كما وذكر أن العناصر المعدنية بما فيها النيتروجين والذي أخذها النبات من التربة كانت ضرورية لنموه وتطوره. وعلى الرغم من الشواهد التجريبية القوية التي قدمها دي سوسر في كتابه فأن إثبات مشاركة المكونات غير العضوية التي عثر عليها في رماد النباتات النامية لم يتم التعرف عليها بدقة حتى عضدها عالم آخر بأبحاثه ويدعى ليبج Liebig الذي نشرها في عام 1840. ولقد تطلب الأمر مكانة العالم ليبج العلمية وحذقه كعالم لكي تثبت هذه النظرية ويجرى قبولها من عموم العلماء.

علاوة على تقديم الشواهد على الدور الاساسى الذى تلعبه المكونات غير العضوية فى النبات وحياته . ويمكننا القول ان الرسالة التى بعث بها العامل ليبج للمنظمة البريطانية لتطوير العلوم فى عام 1840 كانت بمثابة اشارة البدىء بتقدم الابحاث والمعارف حول التغذية المعدنية للنبات التى وصلنا اليها اليوم .

العناصر العديدة الموجودة فى النبات Various elements found in plants

العناصر الاساسية Major elements

لقد قام كل من العالمين ساتش وكنوب Sach and Knop فى حوالى عام 1830 بمحاولات جادة لتحديد المكونات المعدنية للنباتات باسلوب تجريبى ، مستخدمين المحاليل الغذائية بدلاً من التربة عند الزراعة . لقد تمكنا من اثبات أن عشرة عناصر طبيعية هى العناصر الاساسية اللازمة لنمو النبات . وكانت هذه العناصر هى كالتالى :

الكربون (C) Carbon والهيدروجين (H) Hydrogen والاكسجين (O) Oxygen والنيتروجين (N) Nitrogen والفسفور (P) Phosphorus والبوتاسيوم (K) Potassium والكالسيوم (Ca) Calcium والكبريت (S) Sulfur والمغنيسيوم (Mg) Magnesium والحديد (Fe) Iron . ولقد اتفق الجميع فى ذلك الحين ان العناصر العشرة السابقة هى اللازمة لحياة النبات ونموه الطبيعى وتطوره . غير اننا نعرف اليوم ان هناك خمسة عناصر اخرى على اقل تقدير تعتبر هامة ايضاً لنمو غالبية النباتات على الرغم من احتياج النباتات للكميات القليلة منها ، كما ان هناك العديد من العناصر الاضافية الاخرى تحتاجها بعض النباتات ولا تحتاجها النباتات الاخرى .

العناصر النزرة Trace elements

بسبب تخلف الطرق التحليلية فى زمن العالمين ساتش وكنوب بالمقارنة بمستواها اليوم لم يتمكننا من الكشف عن الكميات الضئيلة للغاية لبعض العناصر فى النباتات (وتسمى هذه العناصر بالعناصر النزرة التى اشرنا اليها) . كما وان تلوث المياه المستخدمة عند الزراعة لم يتمكن من تنقيتها بالدرجة التى تتطلبها

التجارب لدراسة تأثير العناصر النزرة على نمو النبات. وبناء على هذا فإن العناصر المطلوبة بكميات نزرة قد بقت دونما الكشف عنها وبقت مجهولة ايضاً ادوارها الضرورية للنبات. ولكن ما ان بدأ القرن العشرين وبما تبع ذلك فى استخدام وسائل وادوات افضل للقياس وارتفاع العناية بوسائل التعقيم، حتى ظهرت بجلاء ضرورة تواجد بعض هذه العناصر النزرة. ولقد بدأ هذا بملاحظات العالم برترند Bertrand (8) اذ لاحظ ان عنصر المنغنيز (Mn) هو من العناصر التى يحتاجها النبات لنموه الطبيعى. وبحلول عام 1939 تجمعت معلومات عن ضرورات تواجد العناصر النزرة التالية فى التربة وهى المنغنيز (Mn) Manganese والزنك (Zn) Zinc بورون (B) Boron والنحاس (Cu) Copper والمولبيدينيوم (Mo) Molybdenum. اذ تم الكشف عنها فى العديد من النباتات. وبهذه الطريقة يصل عدد العناصر الضرورية لنمو النباتات فى كشفنا الى 15 عنصراً. وهذه العناصر هى على الوجه التالى: C، H، O، N، P، K، Ca، S، Fe، Mg، وكذلك العناصر النزرة التالية وهى Cu، B، Zn، Mn، وأخيراً Mo.

وعلاوة على هذه وتلك فلقد تم الكشف عن عناصر اخرى على انها ضرورية للنمو الطبيعى لبعض النباتات. الا أن هذه العناصر الاخيرة لم يثبت فاعليتها ودورها فى نمو الغالبية من النباتات. وتتضمن هذه العناصر الاخيرة الصوديوم (Na) Sodium والالمنيوم (Al) Aluminum والسليكون (Si) Silicon والكلور (Cl) Clorine والجاليوم (Ga) Gallium والكوبلت (Co) Cobalt.

طرق الكشف Methods of detection

ان العديد من طرق الكشف التى استخدمت فى الدراسات الاولى بالنسبة لتغذية النبات لاتزال تستخدم حتى يومنا هذا. وتشمل الطرق التقنية لدراسة تغذية النباتات معملياً فى العالم اجمع طرق مثل تحليل رماد النباتات وكذلك طرق الاستنبات سواء فى الوسط المائى او الرملى. الا انه تجدر الاشارة الى ان هذه الطرق قد ادخل عليها العديد من التحسينات والتدقيق.

تحليل الرماد Ash analysis

من الاساليب المعقولة لاستقصاء وجود العناصر المعدنية في النبات هي طريقة تعريض الانخير لدرجات حرارة عالية (حوالي 600م°) ثم تحليل الرماد المتبقى للكشف عن مكوناته. اذ لا يتبقى في الرماد غير العناصر المعدنية mineral elements اما المركبات العضوية organic compounds فتتحلل بفعل الحرارة وتهرب على شكل غازات. حيث ان العناصر الاساسية (الكربون والاكسجين والهيدروجين) فتخرج بناء على ذلك على شكل ثاني اوكسيد الكربون CO_2 وبخار الماء والاكسجين. وعلاوة على هذه العناصر الاخيرة وهي الكربون والاكسجين والهيدروجين فإن عنصر النيتروجين ايضاً لا يمكن الكشف عن كمياته بدقة بواسطة هذه الطريقة وذلك لان بعضاً من هذا الغاز يخرج على شكل غاز الامونيا Ammonium او النتروجين. أما العناصر المعدنية الاخرى المكونة للنبات والتي قد سبق إن امتصها من التربة فتتواجد في رماد النبات. يوضح الجدول (1-13) مثلاً لنتيجة تحليل رماد الذرة Zea mays ومكوناته المعدنية.

على الرغم من انه ربما يعتقد ان تحليل رماد النبات للكشف عن عناصره المعدنية جدول (1-13): تحليل رماد نوع من نباتات الذرة Pride of Saline corn، زرع في منهاتن، كنساس.*

العناصر Elements	الوزن بالجرام Weight, grams	النسبة من إجمالي الوزن الجاف Total dry weight%
نتروجين	12.2	1.459
فسفور	1.7	0.203
بوتاسيوم	7.7	0.921
كالسيوم	1.9	0.227
مغنيسيوم	1.5	0.179
كبريت	1.4	0.167
حديد	0.7	0.083
سليكون	9.8	1.172
الومينيوم	0.9	0.107
كلور	1.2	0.143
منجنيز	0.3	0.035
عناصر غير محددة	7.8	0.933

* عن كتاب ميللر Miller، فيسيولوجيا النبات، 1938، دار ماجروهيل، بإذن خاص (بالانجليزية).

يعتبر طريقة لتحديد الكميات النسبية للمكونات المعدنية للنبات الا انه تجدر الاشارة هنا الى ان هذا التحليل ما هو الا طريقة تقديرية. اذ ان هناك العديد من المتغيرات التي تحول دونما ان يعطى هذا التحليل نتائج دقيقة يعول عليها. فعلى سبيل المثال قد يتسبب ارتفاع درجات الحرارة الى التبخر او التصعيد vaporization or sublimation اى تحول بعض المواد من حالتها الصلبة الى الغازية. وعلى وجه العموم لا تتواجد العناصر بدرجة عالية من النقاوة فى الرماد ولكنها تكون فى الغالب على شكل اكاسيد Oxides. كما وان التحاليل الكمية والنوعية للرماد للكشف عن وجود مختلف العناصر يعتمد فى الاساس على معالجات كيميائية مختلفة. ولذلك فأن تراكم الخطأ الناتج عن كل هذه الحقائق يصبح كبيراً بدرجة تحول دون التعويل بشدة على المعطيات الكمية المستحصل عليها من تحليل رماد انسجة النبات.

الزراعة فى المحاليل Solution cultures

لم يتردد العلماء كثيراً فى تقرير الاستحالة العملية لاستخدام التربة كوسط لانبات النباتات لاجراء العديد من الدراسات للوقوف على احتياجات النبات من العناصر المعدنية. فهناك استحالة مادية لتخليص التربة من كل مكوناتها المعدنية التى يستخدمها النبات لنموه ومن ثم اضافة هذه العناصر المعدنية بالكميات الكافية لتغذية النبات عبر جذوره. وبدلاً من ذلك فأن استخدام المحاليل للاستنبات توفر وسيلة عظيمة للتحكم فى كميات ونسب الاملاح المعدنية التى تعطى للنبات فى أى من هذه التجارب. كما وان هناك سببان وجيهان آخران لاستبدال استنبات النباتات فى التربة باستنباتها فى محاليل لأجراء تجارب التغذية المعدنية هما خواص الماء الرائعة فى اذابة العناصر وكذلك السهولة النسبية لتخليص الماء من معظم التأثيرات الملوثة الاخرى.

يمكن اجراء دراسات كمية جيدة للوقوف على احتياجات النبات من العناصر الغذائية المعدنية وذلك باستخدام الماء كبيئة للاستنبات. ومع ذلك فيجب اىلاء اهتمام كبير والاعتناء ببعض التفاصيل الصغيرة وذلك بهدف الوصول الى نتائج مرضية. فبسبب امكانية التوصل لنمو مرضى عن طريق استخدام كميات ضئيلة للغاية من العناصر النزرية تظهر باستمرار مشاكل التلوث بهذه العناصر. ويعتبر الوسط المحيط بالجذر بعض مصادر التلوث هذا، جنباً الى جنب مع المواد الكيميائية المستخدمة وكذلك الاوعية

المستخدمة فى الزراعة، وكذلك الماء والات القطع والبذور وكذلك الاتربة العالقة فى الهواء المحيط. ومن الواضح ان الاستبعاد الكامل لهذه العناصر الملوثة وتأثيرها يعتبر من الاستحالة بمكان، الا انه يمكن التقليل من فعلها للحد الأدنى.

لقد اسفرت الكثير من الدراسات عن الوقوف على حقيقة أن أفضل الأوعية الحاوية لمحاليل الاستنبات يجب ان تكون مصنوعة من زجاج سليكات البورون Borosilicate او البولى اثلين الطبيعى Natural polyethylene (20). ورغم أن استخدام مثل هذه المواد الا انه يتوقع حدوث بعض التلوث ومثالاً على ذلك هو وجود مادة البورون فى زجاج سليكات البورون، بل وربما وجود الموليبيدينوم والكوبلت فى البولى اثلين polyethylene. كما وان الماء الذى سبق تقطيره فى اوعية معدنية سوف يكون ملوثاً بنزر يسير من النحاس والزنك والموليبيدينوم. وسوف يكون من الواجب اعادة تقطير الماء فى أوعية مصنوعة تماماً من زجاج سليكات البورون لكى يتم التخلص من الشوائب هذه (43، 55). هناك طريقة مرضية اخرى لتخليص الماء من العناصر الملوثة النزيرة وهى تمريره فوق راتنجات تبادل الايونات الموجبة والسالبة Cation and anion exchange (21) resins.

لقد كانت المواد الكيميائية بادئة ذى بدء المستخدمة فى التغذية النباتية هى المصدر الاساسى للتلوث. وكان يجب ان تنقى هذه المواد الكيميائية بوسائل مختلفة قبل اثبات نقص العنصر النزرى المعين. إلا أنه من الممكن اليوم شراء هذه المواد الكيميائية بمواصفات نقاء كافية لاجراء مثل هذه الدراسات، ومع ذلك فإن هذه العناصر سوف يكون فيها بعض شوائب نزرية اخرى.

ويمكن للمرء ان يلاحظ من خلال المناقشة التى اجريناها اعلاه ان غالبية الصعوبات المتعلقة بدراسات التغذية المعدنية للنبات تكون داخلة ضمن التلوث بالعناصر النزرية. الا انه يمكن اجراء الدراسة على مدى النقص الحادث فى عناصر التغذية الاساسية بسهولة كبيرة وذلك بسبب الكميات الكبيرة نسبياً التى يحتاجها النبات لنموه الطبيعى من هذه العناصر. وفى هذه الحالة تكون الكميات القليلة من التلوث ليست ذات تأثير كبير ولا تشكل معضلة.

ومع ايلاء المشكلات المبينة اعلاه الاهتمام الواجب تكون الخطوة التالية هي اعداد كميات مركزة جاهزة للاستخدام من محاليل الاملاح غير العضوية التي تحتوى على العناصر الضرورية لنمو النبات بصورة طبيعية. وعندما يتم تحضير المحاليل الضرورية كل على حدة وكذلك وجود الاوعية المناسبة للزراعة، تملأ هذه الاوعية بالماء غير المتأين Deionized، فإنه يمكن تحضير محاليل التغذية الضرورية وذلك بالبساطة التالية بان تضاف النسبة المعينة والصحيحة من المحاليل المعدنية الضرورية من المحاليل المحضرة المركزة الى الماء. ولقد اجريت بعض الدراسة لتجهيز عدد معين من الصيغ المرضية لتناسبات محاليل التغذية. ويوضح الجدول (2-13) صيغتين من هذه الصيغ.

ويمكن الاخذ باحدى هتين الصيغتين وحذف نسبة احد عناصر التغذية المبينة واعداد محلول من مكونات العناصر الاخرى وبالتالي يمكن ملاحظة الظواهر التي تطرأ على النبات نتيجة لنقص العنصر المحذوف واجراء الدراسة على ذلك. ويمكن غمس جذور النباتات موضع الدراسة فى المحلول الغذائى مع اتاحة الفرصة لساق النبات للخروج خلال فتحة موجودة فى القرص الذى تزرع عليه النباتات. ولتثبيت النبات فى وضع افقى يمكن تثبيت الساق فى الفتحة بواسطة مادة مثل القطن. ويجب تغطية الوعاء وذلك لمنع تأثير وجود العناصر الملوثة فى الجو المحيط بسبب وجود الاتربة العالقة فيه. ولتوفير نمو حسن للمجموعة الجذرية وكذلك لمساعدته على امتصاص المحاليل المعدنية يستلزم الامر امداد المحلول بالهواء اى عملية تهوية. يوضح الشكل (1-13) رسماً تخطيطياً لانماء النبات فى محلول غذائى.

الزراعة فى الرمل Sand Cultures

يعتبر استخدام الاوساط الصلبة مثل الرمل او الكوارتز المسحوق crushed quartz على وجه العموم من الطرق الاسهل فى التعامل معها بالمقارنة بالاوساط السائلة. ومن جهة اخرى فأن مشاكل تنقية مثل هذا الوسط تكون اصعب بكثير عنها فى حالة السوائل. الا انه يمكن اليوم الحصول على الرمل السليكى silica

جدول (2-13) : تركيب محلولين غذائيين
(1)

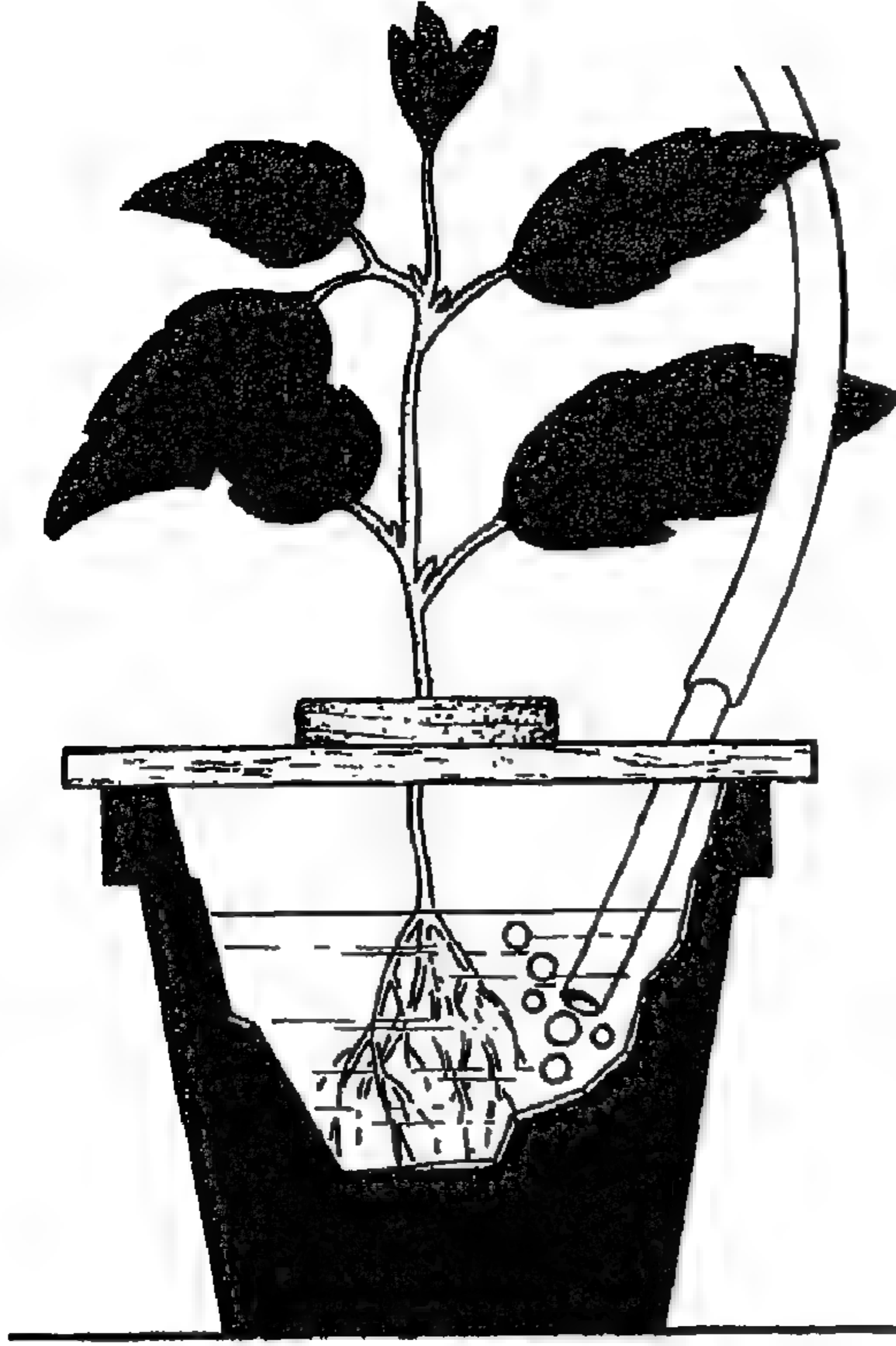
الملح	جرام/لتر	الملح	ملليجرام/لتر
KNO ₃	1.02	H ₃ BO ₃	2.86
Ca(NO ₃) ₂	0.492	MnCl ₂ .4H ₂ O	1.81
NH ₄ H ₂ PO ₄	0.23	CuSO ₄ .5H ₂ O	0.08
MgSO ₄ .7H ₂ O	0.49	ZnSO ₄ .7H ₂ O	0.22
		H ₂ MoO ₄ .H ₂ O	0.09
		FeSO ₄ .7H ₂ O 0.5%	0.6 ملليتر/لتر
		0.4% حامض الترتاريك	(ثلاث مرات أسبوعياً)
		Tartatic acid	

(1) أخذ تركيب المحلول عن آرنون وهو جلاند Arnon and Hogland ، 1940 ، مجلة علوم التربة 463:50..

(2)

الملح	جرام/لتر	جزء في المليون PPM	ملليمول/لتر
KNO ₃	0.505	K, 195; N, 70	5.0
Ca(NO ₃) ₂	0.820	Ca, 200; N, 140	5.0
NaH ₂ PO ₄ .2H ₂ O	0.208	P, 41	1.33
MgSO ₄ .7H ₂ O	0.369	Mg, 24	3.0
Ferric citrate	0.0245	Fe, 5.6	0.1
MnSO ₄	0.002230	Mn, 0.550	0.01
CuSO ₄ .5H ₂ O	0.000240	Cu, 0.064	0.001
ZnSO ₄ .7H ₂ O	0.000296	Zn, 0.065	0.001
H ₂ BO ₃	0.001860	B, 0.370	0.033
(NH ₄) ₆ Mo ₇ O ₂₄ .4H ₂ O	0.000035	Mo, 0.019	0.0002
CoSO ₄ .7H ₂ O	0.000028	Co, 0.006	0.0001
NaCl	0.005850	Cl, 3.550	0.1

(2) أخذ تركيب المحلول عن هيويت Hewitt، 1963 من كتاب، ستيفارد Steward ، فسيولوجيا النبات (بالانجليزية) نيويورك Academic press .



شكل 1-13 : رسم يوضح نباتاً ينمو في محلول غذائي، لاحظ طريقة التهوية.

sand أو الكوراتز المسحوق بنسبة نقاوة عالية وذلك بالنظر للنسب الضئيلة لما يحتويه من العناصر النزرية. لقد نتجت زيادة الاهتمام بالاوساط الصلبة من كون ان الجذور تنبت في بيئة اقرب الى الطبيعة، كما لا تحتاج النباتات لوسائل لتثبيتها في هذه الطريقة. وفي هذه الطريقة تضاف المحاليل الغذائية الى الوسط الصلب بوسائل ثلاثة مختلفة: الاولى بصب المحلول الغذائي فوق البيئة الصلبة (وتسمى في هذه الحالة بالزراعة الموحلة slop culture)، او بتنقيط المحلول فوق السطح (وتسمى بالزراعة بالتنقيط Drop culture)، أو بدفع المحلول الغذائي في قاع الوعاء الحاوي (وتسمى بالرى التحتى subirrigation). وفي الانظمة الثلاثة السابقة يصرف بعض المحاليل المضافة من خلال فتحة في قاع الوعاء. اما في حالة الرى التحتى فيجمع المحلول في وعاء ويعاد استخدامه من جديد. ويمكن ربط جهاز الضخ في هذه المنظومة بآلية ميكاتية تنظم بحيث تتم عملية الرى دورياً الى الرمل.

ومن بين الانظمة الثلاثة السابقة يعتبر النظام الاول هو الاسهل فى الاستخدام، الا انه الاقل فى التحكم فى العملية. وبالنسبة للتنقيط فيمكن تنظيم العملية بحيث تكون كمية المحلول المضافة مساوية لكمية المحلول المصروفة او الخارجة. وتسمح هذه الطريقة بحدوث امداد مستمر للمحلول الغذائى وتتحكم جزئى فى كمية المواد الغذائية الواصلة للمجموعة الجذرية. كما ويمكن تنظيم النظام الاخر وهو نظام الرى التحتى بحيث تعمل آلياً، من هنا يجرى التحكم الجزئى فى كمية المواد الغذائية الواصلة لجذور النبات. ولذلك يعتبر نظام الرى التحتى هو النظام الاكثر تفضيلاً من بين الانظمة الثلاثة المشار اليها، الا ان هذا النظام يعتبر الأعلى تكلفة والأصعب من حيث الضبط الابتدائى.

وجود العناصر المختلفة Occurrence of the various elements

بسبب الاهمية العالية النسبية لعناصر الكربون والاكسجين والنيتروجين بالنسبة للنبات وكذلك احتوائه على نسب عالية منها فلن نتحدث عن هذه العناصر فى هذا الفصل ولكن سوف نخصص فصول اخرى منفصلة للحديث عنها.

الفوسفور Phosphorous

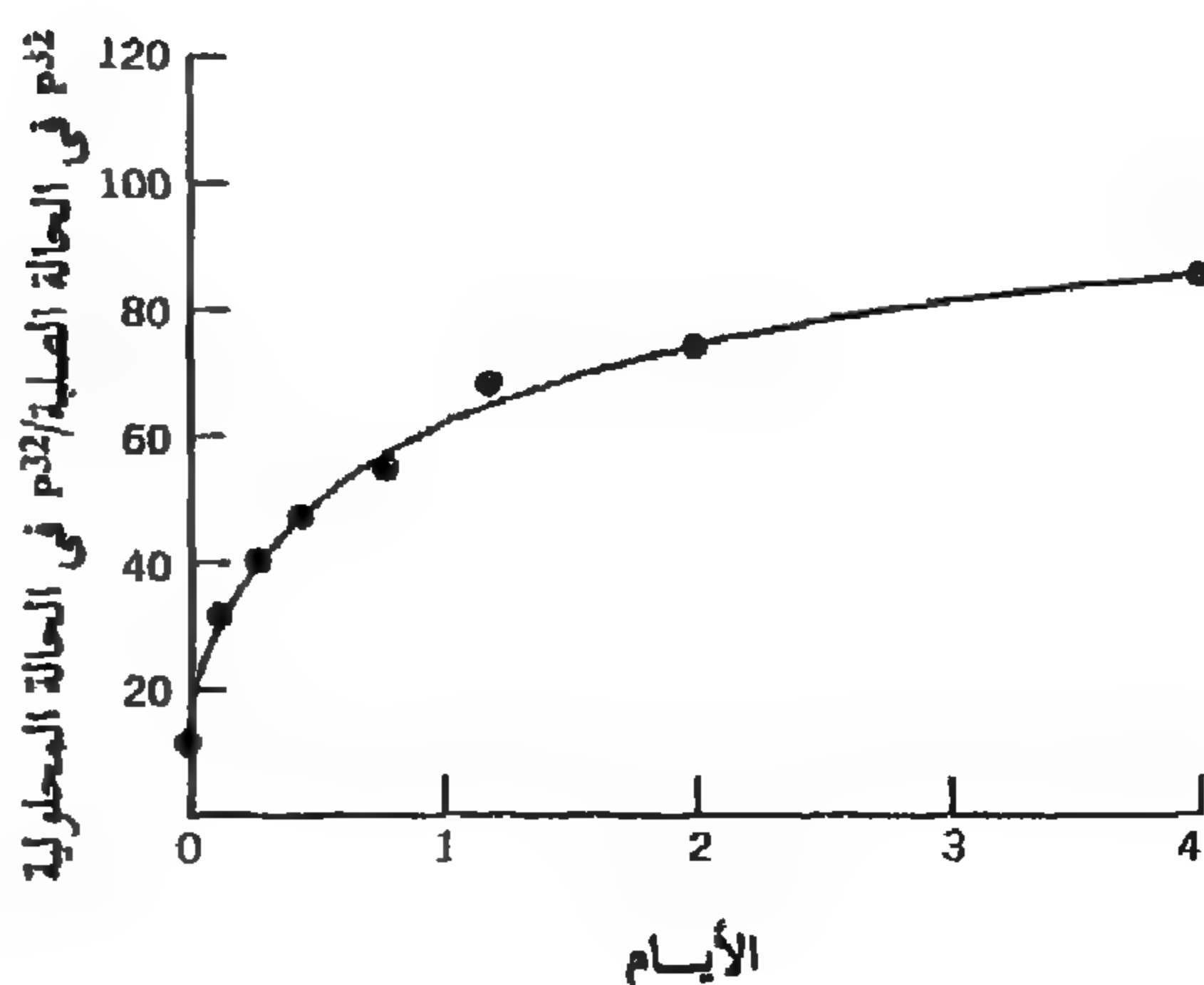
يوجد الفوسفور فى التربة فى صورتين عامتين، صورته العضوية وصورته غير العضوية. اذ ربما يوجد الفوسفور فى الصورة العضوية فى الحامض النووى nucleic acid وفى الدهون الفوسفورية phospholipids واخيراً فى فوسفات الاينوسيتول inositol phosphates وهى مركبات شائعة فى الجزء العضوى من التربة وحسب معلومات المؤلف فلا توجد تقارير تثبت ان النبات يمتص الفوسفور العضوى، سواء من التربة فى طورها الصلب او السائل. وبناء على ذلك يكون الفوسفور العضوى هو بمثابة شكل لا يستخدم من العنصر بالنسبة للنبات. غير انه يجب التنويه بان المركبات العضوية ربما تتحلل decomposed ويتحرر منها الفوسفور بشكله الغير عضوى وبذلك يستخدمه النبات.

وكما اشار البحث الذى قام به العالم ويكلاندر Wiklander (57) فأن غالبية الفوسفور الموجود فى محلول التربة يكون موجوداً فى شكله غير العضوى وهو فى الاساس على صورة ايونات الفوسفات $H_2PO_4^-$ وكذلك HPO_4^{2-} ، وتعتمد الكمية من نوعى الايونات هذه على نسبة تركيز أيونات الهيدروجين فى المحلول الذى يعبر عنه بالـ pH. فكلما قل الـ pH (اى زيادة تركيز ايون الهيدروجين) يزيد وجود ايون الـ $H_2PO_4^-$ وعلى العكس كلما زاد الـ pH يزيد معه وجود أيون الـ HPO_4^{2-} .

تزداد شدة امتزاز (التجمع السطحي) adsorption ايونات الفوسفات من قبل الطور الصلب للتربة، مما ينتج عنه نسبة تركيز واطئة من الفوسفات فى محلول التربة. لقد كشف العمل النظير المشع للفوسفور Radioactive phosphorous كشف النقاب عن ان تفاعلات التبادل المستمرة تحدث بين ايونات الفوسفات اللاعضوية الحرة الموجودة فى محلول التربة وبين أيونات الفوسفات الممتزة على التربة فى طورها الصلب solid phase (34، 39، 40). يوضح الشكل (2-13) المعطيات الناتجة عن دراسة التفاعلات التبادلية للفوسفور بين طورى التربة السائل والصلب.

شكل 2-13: وقعت نسبة الفوسفور المعلم P^{32} فى حالته الصلبة solid phase إلى حالته المحلولية solution phase، بالنسبة للزمن الذى يعقب إضافة كمية ضئيلة من P^{32} بصورة الأورثوفوسفات اللاعضوى inorganic orthophosphate إلى معلق من تربة كاريبو Caribou soil. (عن ماك أوليف McAuliffe وآخرين.

Soil Sci. Soc. Am. Proc., 12:119, 1948



لقد تحصل العالم ماكاليف McAuliffe واخرين (34) على المعطيات الموجودة في الشكل (2-13). اذ وضعت عينة من التربة أولاً في ماء لمدة اربعة ايام وذلك لاتاحة الفرصة الكافية للفوسفات الموجودة في التربة في الاصل سواء في الحالة الصلبة او الحالة السائلة للاتزان. واضيف الى المجموعة مقدار ضئيل من النظير المشع للفوسفور اللاعضوي (^{32}P)، وكما يبين الشكل (2-13) حيث ان النسبة الغالبة من الفوسفور المشع ^{32}P قد امتزت على الحالة الصلبة يمكن ان نقول ان الاتزان قد وقع بين الفوسفور في حالتيه الصلبة والسائلة في التربة، وان غالبية قد امتزت على الحالة الصلبة solid phase.

توفر الفوسفور Availability of phosphorus : هناك بعض العوامل المتحكمة في

توفر الفوسفور. ونذكر هنا من اهمها التالي:

- 1- الرقم الهيدروجيني pH لمحلول التربة 2- الالمنيوم والحديد المذابين فيها
- 3- الكالسيوم المتاح 4- التبادل الايوني في السالب Anion exchange 5- وجود الاحياء الدقيقة Microorganisms.

1- الرقم الهيدروجيني pH لمحلول التربة: pH of the soil solution توجد ثلاث اشكال مختلفة من أيونات الفوسفور تتواجد حسب طبيعة الرقم الهيدروجيني PH لمحاليل الترب. ففي ظل الحموضة العالية يعتبر الشكل الاحادي التكافىء monovalent form (H_2PO_4^-) هو الشكل الشائع، أما الشكل ثنائي التكافىء divalent form (HPO_4^{2-}). فتوجد في المدى البيني لنسبة تركيز ايونات الهيدروجين، في حين ان الشكل ثلاثى التكافىء trivalent (PO_4^{3-}) form فيوجد في ظل الظروف القلوية Alkaline conditions. ومن هنا نجد في حالة القراءة الوسطية للـ pH نجد ان هناك امكانية لتواجد صيغتين ايونيتين للفوسفات في هذا الوسط. وبناء على ذلك فعندما يكون مقدار الرقم

الهيدروجيني 6 يمكن ان نجد كل من الشكليين الاحادى والثنائى التكافىء لايونات الفوسفات موجودة فى محلول التربة.

يمتص النبات الفوسفور فى شكله المتأين Ionic form . رغماً عن ذلك كما سبق وان ذكرنا فإن الفوسفات يمتز بشكل ثابت وقوى، وبهذا يكون الامداد بايونات الفوسفات محدوداً للغاية بالنسبة للنبات.

2- الالمنيوم والحديد المذابان: Dissolved aluminum and iron فى ظل الظروف الحامضية للغاية فإنه توجد كمية كافية من الالمنيوم والحديد المذابين تكفى لترسب الفوسفات على صورة فوسفات الحديد وفوسفات الالمنيوم، وهو شكل من اشكال تواجد الفوسفور غير متاح او جاهز لاستخدام النبات. هناك شواهد قوية تدل على تفاعلات الترسب المرتبطة بوجود كل من الالمنيوم والحديد (14، 24). يتفاعل ايون الفوسفات مع $Al(OH)_3$ و $Fe(OH)_3$ على الوجه التالى:

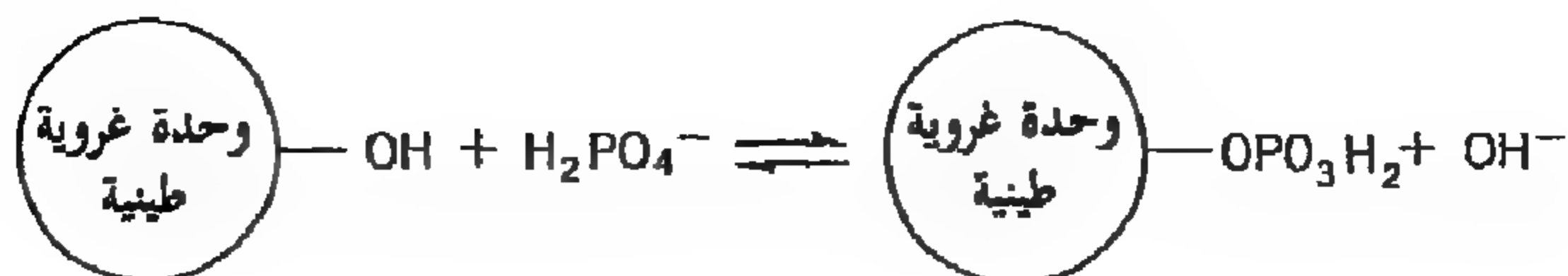


3- الكالسيوم المتاح: Available calcium ربما يتفاعل الكالسيوم مع الاشكال الثلاثة لايونات الفوسفات حيث تعطى أملاح فوسفات الكالسيوم الاحادية monocalcium phosphate $[Ca(H_2PO_4)_2]$ وفوسفات الكالسيوم الثنائية (Ca_2HPO_4) dicalcium phosphate وفوسفات الكالسيوم الثلاثية $[Ca_3(PO_4)_2]$ tricalcium phosphate. تمثل فوسفات الكالسيوم الاحادية شكلاً من اشكال الفوسفور المتاح للنبات، وذلك بسبب سهولة ذوبانه فى الماء. وعلى الرغم من أن فوسفات الكالسيوم الثنائية تذوب قليلاً فى الماء الا انها سيتحرر منها كمية من الفوسفور يأخذه النبات ايضاً، اما عن فوسفات الكالسيوم الثلاثية التى تتكون فى ظل الظروف القلوية فإنها سوف ترسب الفوسفات فى صورة غير قابلة للذوبان تقريباً، وبذلك تكون غير متاحة للنبات. ويتصرف المغنيسيوم بنفس طريقة الكالسيوم تقريباً اذ يكون فوسفات المغنيسيوم الاحادية والثنائية والثلاثية Mono-, di-, and trimagnesium phosphates على التوالى.

ان وجود كميات كبيرة من الكالسيت calcite (كاربونات الكالسيوم البلورية CaCO_3) فى الترب القلوية الجافة يخلق مشكلة كبيرة أمام امدادات النبات بما تحتاجه من الفوسفور. يضاف الفوسفور عادة للترب التى تفتقره فى صورة سوپر فوسفات Superphosphate. ويحتوى السوبر فوسفات على كميات من الفوسفور المتاحة لتغذية النبات مثل فوسفات الكالسيوم الحامضية $(\text{CaH}_2\text{PO}_4)_2$ تلك التى تتفاعل مع كربونات الكالسيوم (CaCO_3) لتكوين فوسفات الكالسيوم $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$ غير الذائبة. وبهذه الطريقة يكون الفوسفور المضاف الى الترب القلوية التى تحتوى على الكالسيت (CaCO_3) غير ذات جدوى لعدم اتاحته للنبات كما تم ايضاحه.

ان اهمية الرقم الهيدروجينى pH بالنسبة لاتاحة الفوسفور للنبات قد بينها بدقة فى المناقشة السابقة. وتعتبر درجة اتاحة الفوسفور للنبات فى الترب الحامضية درجة محدودة بسبب وجود الحديد والالمنيوم القابلين للذوبان، وتعتبر درجة الاتاحة هذه فى الترب القلوية محدودة بسبب تكوين املاح فوسفات الكالسيوم غير القابلة للذوبان. ومن هنا نستخلص انه من الواضح ان افضل النتائج للتغذية بالفوسفور يمكن الحصول عليها فى الترب التى يتراوح فيها الرقم الهيدروجينى pH بين 6 و 7.

4- تبادل الايونات السالبة: Anion exchange ربما يحدث تبادل الايونات السالبة بين العناصر المعدنية الموجودة فى الجزيء الغروى micelle للتربة وبين ايونات الفوسفات. وهو تفاعل يشابه كثيراً ذلك الذى يدخل فيه كل من هيدروكسيد الالمنيوم وهيدروكسيد الحديد. ومن هنا يحل ايون الفوسفات السالب H_2PO_4^- محل الايون السالب للهيدروكسيل الموجود على سطح الجزيء الغروى، وذلك فى ظل ظروف حامضية معتدلة.



ان اضافة ايونات الهيدوكسيل للتربة مثلما يحدث فى عمليات التجيير liming operation ، سوف يغير من مسار التفاعل الى اليسار بما يفرج عن الايون السالب للفوسفات. ثم ان الجير الحى المضاف الى التربة الحامضية سوف ينتج الفوسفات ايضا، وعلاوة على ذلك سوف تتسبب اضافة الجير للتربة الحامضية فى رفع الرقم الهيدروجينى pH بها، وبالتالي ينتج اتاحة الفوسفات من مركبات الالمنيوم والحديد المعقدة. هذا مع العلم ان المبالغة فى عملية التجيير ربما تحدث زيادة فى نسبة تركيز ايونات الهيدروجين بما يتعدى 7 بما يتسبب فى اعادة ربط الفوسفات فى شكل غير قابل للذوبان اى فوسفات الكالسيوم Calcium phosphate .

5- وجود الاحياء الدقيقة: Presence of microorganisms تحتوى الترب الغنية بالمواد العضوية organic matter باعداد هائلة من الاحياء الدقيقة وربما يتسبب ذلك فى ان يحدث «التثبيت البيولوجى Biologically fixed» لنسبة مرموقة من الفوسفات غير العضوية فى ظل هذه الظروف. اذ ان الفوسفور الذى جرى تثبيته مؤقتاً فى التراكيب العضوية Organic structures للاحياء الدقيقة سوف يرجع الى التربة فى شكل مرتبط Bond form . وبعد تزويد التربة بالاملاح المعدنية يستعيد النبات الانتفاع بالفوسفات هذه.

الكالسيوم Calcium

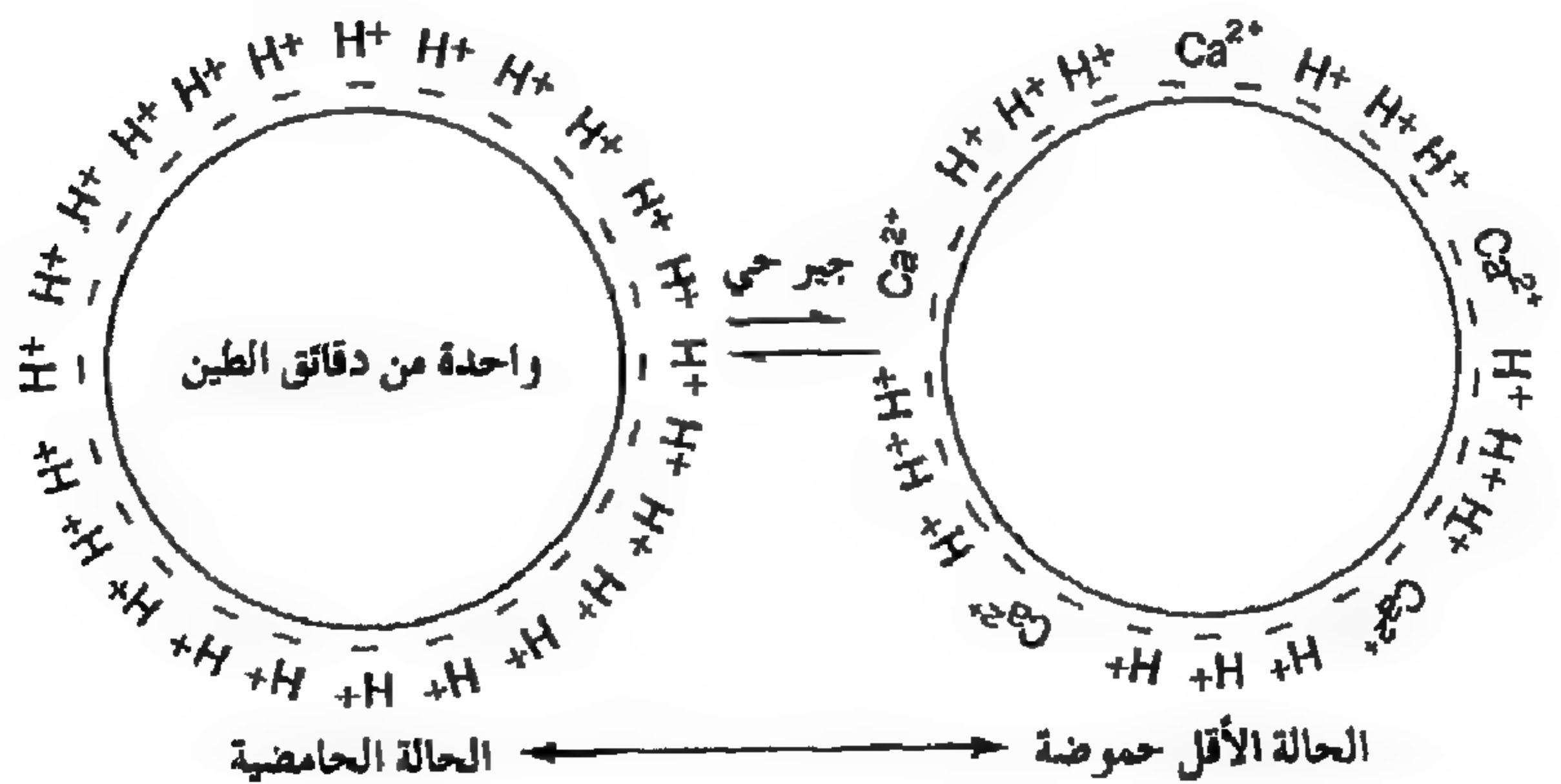
يعتبر الكالسيوم على وجه العموم هو الايون الموجب الرئيسى للتبادل فى الترب الخصبة Fertile soils (33) . ومع ذلك فأن الجزء الاكبر من الكالسيوم فى التربة يوجد بصورة غير قابلة للتبادل ذلك لانه يكون مرتبطاً كيميائياً بالاملاح المعدنية الاولى مثل الانورثايت Anorthite ($\text{CaAl}_2\text{Si}_2\text{O}_8$) (وهو خام من سليكات الالمنيوم والكالسيوم. من خلال عوامل التعرية يمكن للكالسيوم ان يصبح متاحاً. لقد سبق وذكرنا وجود الكالسيت Calcite (كاربونات الكالسيوم البلورية) (CaCO_3) فى الترب شبه القاحلة والترب القاحلة فى المناطق القاحلة، كذلك ذكرنا فوسفات الكالسيوم غير القابلة للذوبان الموجودة عموماً كاملاح

فى الترب القلوية Alkaline soils. وتعتبر بعض املاح الكالسيوم هذه متاحة للنبات وذلك بالاعتماد على قابليتها للذوبان ودرجة قلوية التربة.

تمتاز Adsorbed الغالبية من الكالسيوم القابلة للتبادل فى التربة وذلك على سطح الجزئيات الغروية clay micelles. وعلى وجه العموم يعتقد ان هذه الجزئيات الغروية هى اجسام قرصية discshaped bodies الشكل تغلفها طبقة سطحية من الشحنات السالبة. كما وانه يمكن القول بان الجزىء الفردى يعتبر بوجه عام ذا شحنة سالبة تجتذب اليها الايونات موجبة الشحنة cations مثل ايونات H^+ ، Ca^{2+} وذلك بشدة ملحوظة، كما وان هذه الايونات الموجبة تكون مستعدة تماماً لان تمتز على سطح الجزئيات الغروية شكل (3-13).

علينا ان ننوه ان التفاعل الموجود فى شكل (3-13) هو تفاعل عكسى. ويعنى هذا انه اذا ما ارتفعت نسبة تركيز الهيدروجين بحدث بالتبعية الافراج عن ايونات الكالسيوم. وتحل محلها ايونات الهيدروجين. وتسمى هذه الظاهرة بظاهرة التبادل الايونى الموجب Cation exchange.

وربما يجرى ايضاً امتزاز أيونات موجبة اخرى مثل أيونات المغنيسيوم (Mg^{2+}) والصوديوم (Na^+) والبوتاسيوم (K^+) وذلك على أسطح جزئيات التربة الغروية clay micelles. غير انه يظهر ان الكالسيوم (Ca^{2+}) هو الاكثر نشاطاً فى هذا الشأن.



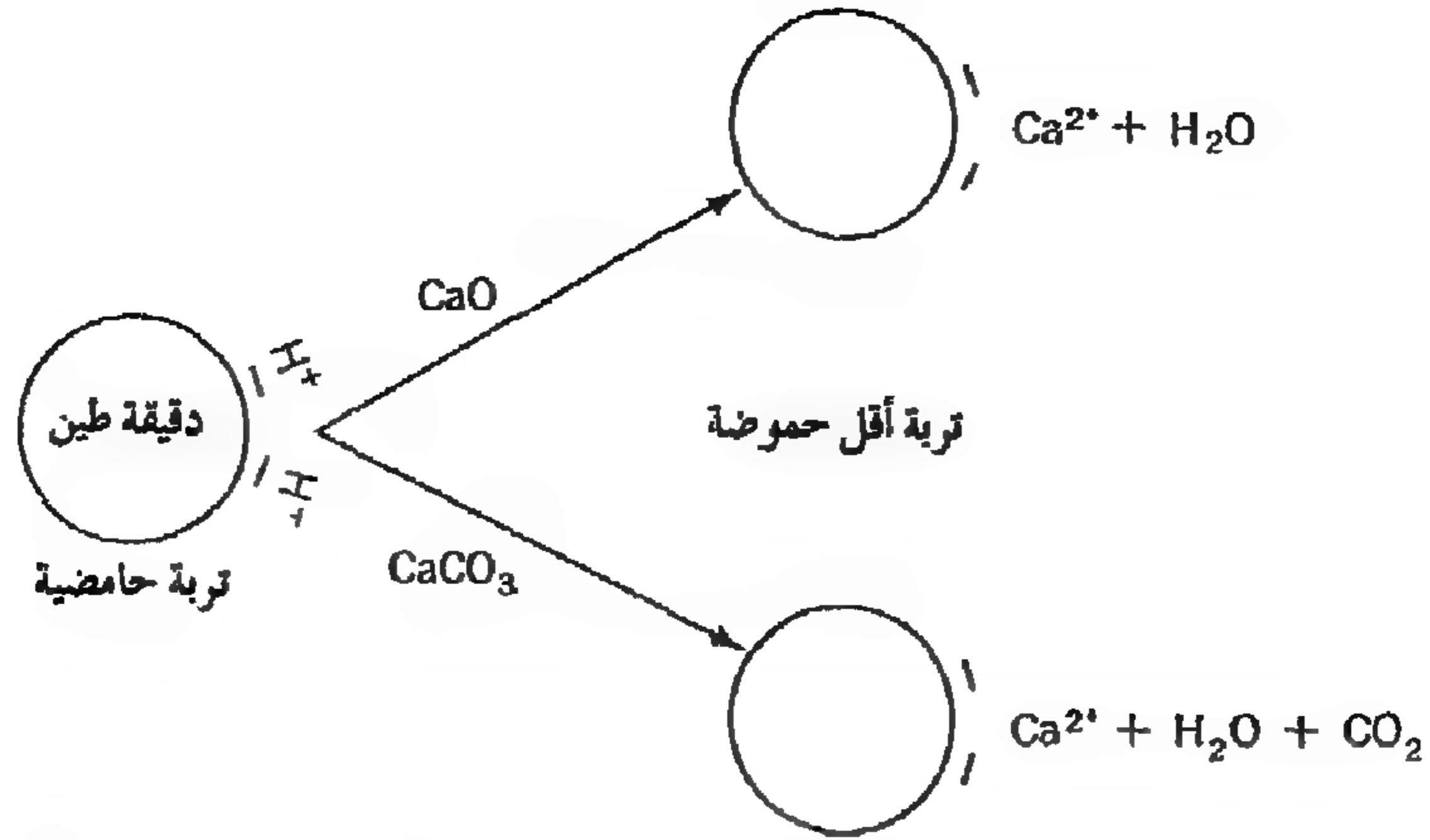
شكل 3-13: تأثير التجيير على دقائق الطين clay micelles لتربة حامضية. يحدث الكتيونات (الأيونات الموجبة) مع امتزاز adsorption بعض من الكالسيوم Ca^{2+} على سطح الواحدة من دقائق الطين.

التجيير Liming : لقد سبق وان ناقشنا بعض الخصائص غير المرغوبة فى الترب الحامضية وانصبت مناقشتنا على وجه الخصوص على نشاط مركبات الالمنيوم والحديد القابلة للذوبان تلك التى تسعى لربط ايونات الفوسفات الحرة. ماذا علينا ان نفعل فى سبيل معالجة الظروف الحامضية غير المناسبة للتربة.

يعتقد ان احد الاسباب الرئيسية لحموضة التربة هو النقص فى وجود الايونات الموجبة المعدنية القابلة للتبادل مع غلبة ايونات الهيدروجين القابل للتبادل. ان اضافة الايونات الموجبة مثل ايونات الكالسيوم او المغنيسيوم يمكن أن يخفف ويهدأ من حموضة التربة وبجانب هذا يعتبر امداداً لها بالعناصر الضرورية المطلوبة. كما وتعتبر اضافة الجير الحى الى التربة هى من اكثر الوسائل فعالية واقتصادية للتحكم فى قيمة الرقم الهيدروجينى pH للتربة. يعتبر الجير عند الكيميائى هو أوكيد الكالسيوم calcium oxide (CaO) ولكن الجير بالنسبة للمزارع يعنى مركب يحتوى على الكالسيوم أو المغنيسيوم القادر على مقاومة الآثار الضارة للتربة الحامضية (37).

كما سبق وقلنا فإن التربة الحامضية تحتوى على جزيئات غروية micelles تسود فيها ايونات الهيدروجين القابلة للتبادل والممتزة على أسطح هذه الجزيئات – وباضافة مركبات الجير مثل كاربونات الكالسيوم (CaCO_3) أو اوكسيد الكالسيوم (CaO) تحل ايونات الكالسيوم محل الكثير من ايونات الهيدروجين. وعلاوة على ذلك ترتبط أيونات الهيدروجين المفرج عنها لتكون ماء. والنتيجة النهائية هى زيادة مقدار الرقم الهيدروجينى (pH)، ثم زيادة الامداد بايونات الكالسيوم القابلة للتبادل (شكل 4-13).

على القارىء ان يستوعب الآثار الضارة لعملية التجيير بجانب آثارها النافعة. فالمبالغة فى تجيير التربة ربما يؤدي الى ارتفاع فى مقدار الرقم الهيدروجينى (PH) فيها بما يتعدى الرقم 7. ففي الترب الرملية على سبيل المثال الذى يغيب فيها التأثير المنظم الواقى والحادث فى وجود المواد العضوية يحدث الكثير من الآثار الضارة عند المبالغة فى التجيير. لقد سبق وناقشنا اعلاه ميل الكالسيوم والفوسفات لتكوين املاح فوسفات الكالسيوم غير القابلة للذوبان فى ظل الظروف القلوية بما يودى بالكالسيوم والفوسفات أن يصبحا غير متاحين



شكل 4-13: وقوع تبادل الكيتونات بين أيونات الكالسيوم والهيدروجين الناتجة عن معالجة التربة الحامضية بمركبات الجير.

للنبات. وعلاوة على ذلك فبارتفاع مقدار الرقم الهيدروجيني (pH) الى ما يزيد عن الـ 7 تقل بالتأكد درجات اتاحة عناصر مثل المنغنيز والحديد والزنك والنحاس وتقل نسبة اتاحتها للنبات (30،31). كما وتتأثر أيضاً بالنقصان نسبة اتاحة البورون للنبات بواسطة المبالغة في التجيير.

المغنيسيوم Magnesium

يوجد المغنيسيوم في التربة بصورة قابلة للذوبان في الماء وقابلة للتبادل ومثبتة. كما يوجد في الاملاح المعدنية الابتدائية primary minerals (10). والمغنيسيوم مثله مثل الكالسيوم يعتبر ايوناً موجباً cation قابل للتبادل، الا انه يوجد بكمية أقل كثيراً من الكالسيوم. ولذلك تكون كمية الممتز منه على جزيئات التربة الغروية اقل كثيراً، بما يؤدي الى انخفاض في مقدار اتاحته للنبات اثناء التبادل الايوني الموجب cation exchange. توجد نسبة كبيرة جداً من مغنيسيوم التربة في صورة سليكات المغنيسيوم magnesium silicates وهو شكل غير متاح للنبات للاستفادة به. وتتسبب عوامل التعرية الطبيعية في تحرر المغنيسيوم في صورة قابلة للذوبان أو في صورة متاحة للنبات (7). ان اتاحة المغنيسيوم المثبت لاستفادة النبات به والناتج من بعض الاملاح المعدنية قد سبق دراسته من قبل لونج ستاف Longstaff وجراهام Graham (28). ويوضح الجدول

رقم (3-13) بعض المعطيات حول هذا الموضوع.

وكما يبين الجدول (3-13) فإن المغنيسيوم المثبت في الأملاح المعدنية مثل المجنيسايت magnesite (كربونات المغنيسيوم البلورية) ($MgCO_3$) والصخر الأوليفيني olivine [$(MgFe)_2SiO_4$]، والدولوميت dolomite وهو كربونات الكالسيوم والمغنيسيوم البلورية ($MgCO_3 \cdot CaCO_3$)، وجميعها متاحة للنباتات بكميات كافية للنمو. وفي الحقيقة ان الدولوميت ومنتجاته هي الأشهر والاكثر اقتصادية كمصادر لأسمدة المغنيسيوم (17).

توجد المناطق التي تفتقر للمغنيسيوم في الولايات المتحدة الأمريكية أساساً في الشريط الساحلي الشرقي ذو التربة الرملية. ويعوض هذا النقص من المغنيسيوم عندما تهيأ هذه الترب للزراعة باضافة مركبات حاوية للمغنيسيوم وذلك بشكل دورى كالدولوميت على سبيل المثال. وعلى ما يبدو فان الترب الموجودة فوق الحجر الرملى sandstones أو الجرانيت granites أو الرمال الساحلية تكون فقيرة الى حد ما بالمغنيسيوم بينما تكون الترب الموجودة على الصخور الأساسية basic rock والحجر الجيري الدولوميتى dolomitic limestones تحتوى كميات وفيرة من المغنيسيوم (7).

جدول (3-13): تحليل امتصاص نبات فول الصويا للمغنيسيوم من بعض الأملاح المعدنية في التربة.*

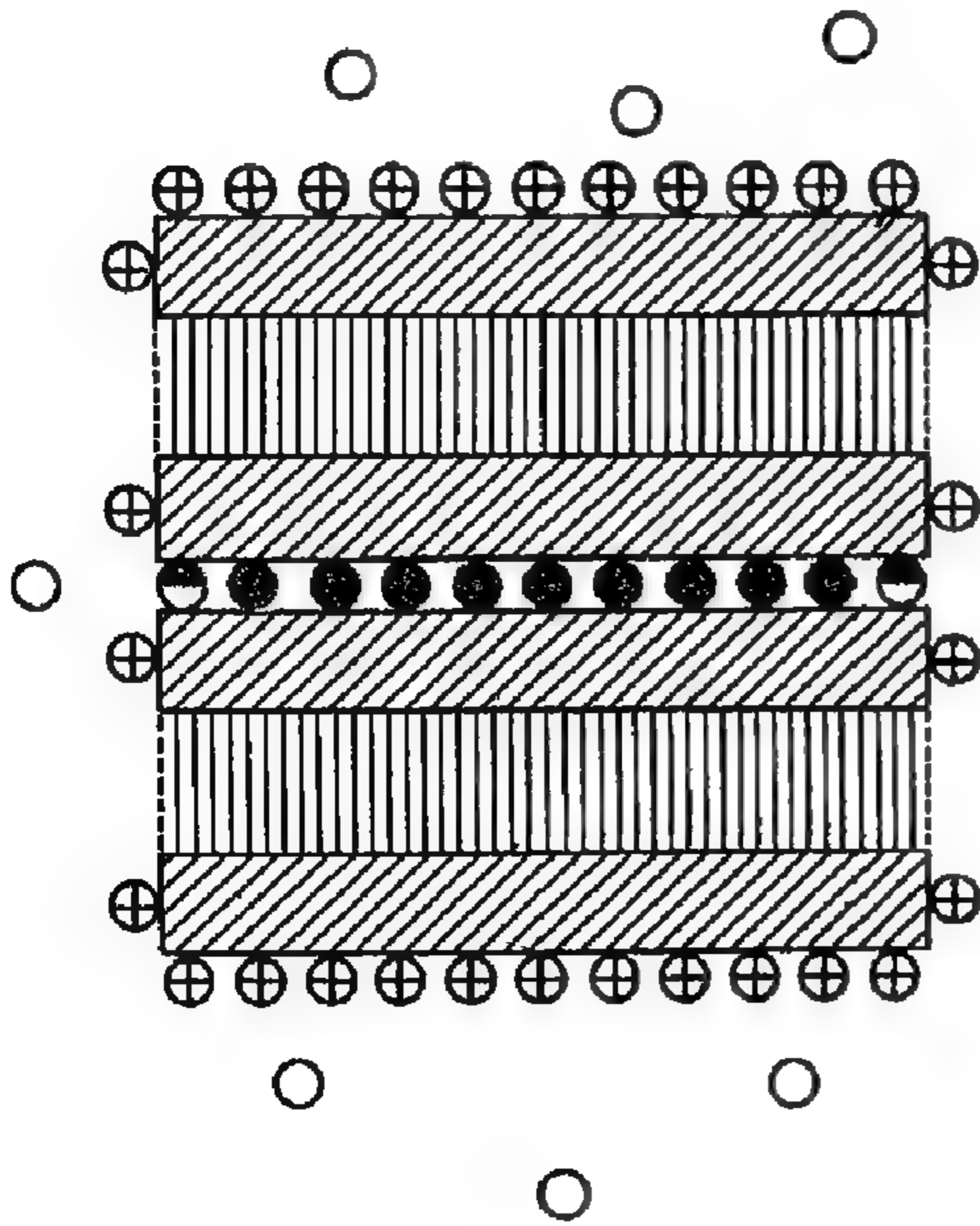
حالة النبات	امتصاص المغنيسيوم مليجرام/أصيص	نسبة المغنيسيوم في أنسجة النبات %	الملح المعدني
نقص في المغنيسيوم	16.0	0.16	Check
نقص في المغنيسيوم	17.5	0.15	Honrblende
نقص في المغنيسيوم	21.2	0.19	Talc
طبيعي	41.8	0.20	Magnesite
طبيعي	47.1	0.24	Olivine
طبيعي	51.8	0.29	Dolomite

* عن لونجستاف Longstaff وجراهام Graham، 1951، Soil Sci. 71:167

البوتاسيوم Potassium

يوجد البوتاسيوم في التربة في اشكال ثلاثة أولها غير القابل للتبادل nonexchangeable form أو المثبت fixed الثاني القابل للتبادل exchangeable form والثالث القابل للذوبان soluble form. وعلى الرغم من ان هذا العنصر يتوافر بكميات كبيرة في التربة الا ان غالبية يوجد في الشكل غير القابل للتبادل وبالتالي يكون غير متاح للنبات. وعندما نتحدث عن كون أحد العناصر غير المتاحة للنبات وخصوصاً اذا كان حديثاً منصّباً على البوتاسيوم فأنا نعني أن الانتفاع بهذا العنصر يستحيل على النبات في شكله الحالي. غير أن نسبة أتاحة البوتاسيوم الموجود في الأملاح المعدنية الحاملة البوتاسيوم مثل البيوتيت biotite (المايكا السوداء)، والمسكوفيت muscovite (المايكا البيضاء)، والأليت illite تصبح متاحة من خلال عمليات التعرية الطبيعية. وفي حقيقة الأمر يوجد الكثير من الأبحاث التي أستخلصت أن الكمية الكبرى من البوتاسيوم المنزوعة والتي تمتصها تستهلكها المحاصيل من التربة تأتي من مصادر غير قابلة للتبادل أصلاً. يوضح الشكل (5-13) الأشكال المتعددة لوجود البوتاسيوم في التربة في وجود الأليت.

لقد درس العالم ويك لندر Wiklander (57) طبيعة والية تثبيت البوتاسيوم



شكل 5-13 : تمثيل تخطيطي للبوتاسيوم المذاب والقابل للتبادل والمثبت والمترايط شبكياً lattice bound على الـ illite.

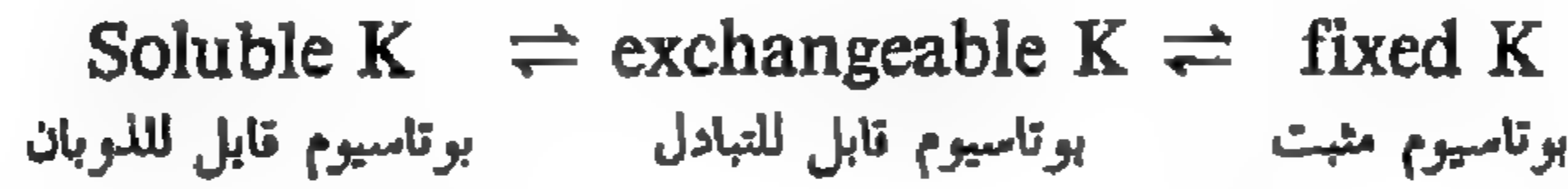
طبقة من سليكون Si—أو أكسجين O = طبقة من ألومنيوم Al—أو أكسجين O = هيدروكسيل OH

أيون البوتاسيوم K^+ في محلول التربة = الترابط الشبكي لأيون البوتاسيوم =

(عن وكلاندر Wiklander، 1958 ورد في باب التربة من موسوعة فسيولوجيا النبات لرولاندر Ruhland وآخرين، برلين، الناشر سبرنجر Springer 118:4).

وتحرره في صورة متاحة للنبات. فعن طريق غسل leaching التربة وعمليات التعرية يجرى الأفراج أو إطلاق بعض ايونات البوتاسيوم الشعرية lattice potassium. أما الفراغات المتخلقة بعد ذلك والناجمة عن هجرة أيونات البوتاسيوم فيمكن أن يملؤها الكالسيوم والمغنيسيوم أو أيونات الهيدرونيوم (H₃O) مما يؤدي الى زيادة جزئية للاملاح المعدنية ونضوب احتياطات البوتاسيوم وعند تزيود التربة باملاح البوتاسيوم يتم تحرير (الأيونات الدخيلة alien ions) من التركيب الشعري ويحل محلها أيونات البوتاسيوم المضافة حديثاً. الا أن أيونات البوتاسيوم المثبتة حديثاً لا تكون تامة الثبيت بشكل مضمون مثل أيونات البوتاسيوم الاصلية وبالتالي تصبح أكثر قابلية على أن يستفيد منها النبات .

وهناك توازن موجد بين الأشكال الثلاثة المذكورة للبوتاسيوم نعى بها ذلك الشكل القابل للتبادل والشكل المثبت والشكل القابل للذوبان.



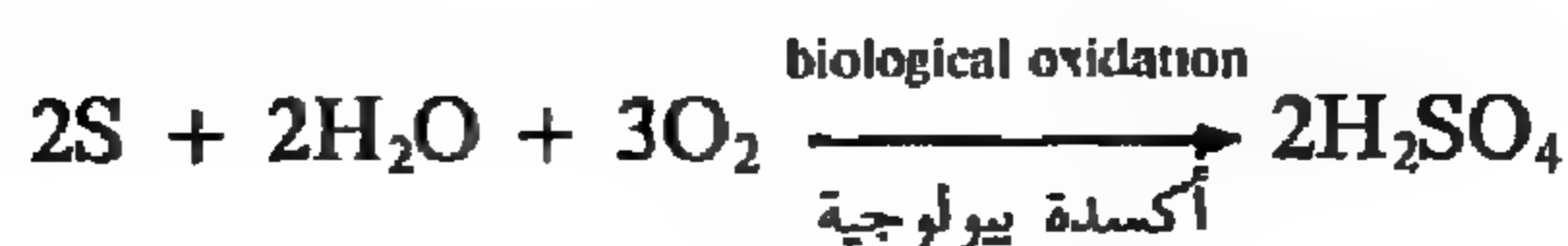
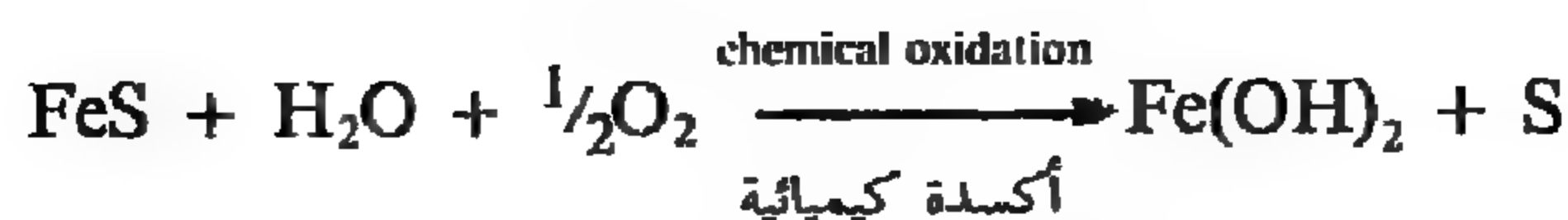
ومثل كل عمليات الاتزان يؤدي تغيير نسبة تركيز أى من هذه العناصر المكونة للاتزان الى تغيير نحو الاستقرار. فعلى سبيل المثال يؤدي نضوب البوتاسيوم القابل للذوبان في التربة عن طريق أمتصاص النبات له وكذلك استخدامه من قبل الاحياء الدقيقة microorganisms الموجودة في التربة سوف يؤدي الى تحرير كميات من البوتاسيوم القابل للتبادل التي تؤدي بدورها إلى الافراج ببطء عن كميات من البوتاسيوم المثبت. وتعتبر هذه الحالة من الحالات المرغوبة وذلك بسبب أنها تؤدي الى اتاحة البوتاسيوم الممتاز والبوتاسيوم المثبت للنبات كي تستفيد منه بدلاً من أنها كانت غير متاحة، علماً بأن هذين الشكلين لا يستنفدان بسرعة من التربة.

الكبريت Sulfur

يوجد كبريت التربة أساساً في جزئها العضوي organic fraction (44) الا أنه

ربما يوجد أيضاً في الجزء المعدني من التربة، مثال ذلك في البايريت Pyrite (ثاني كبريتيد الحديد)، والكوبلتيت cobaltite (وهو خام يحوى كبريتيد وزرنيخيد الكوبلت) والجبس أو الجص gypsum، واخيراً في الأبسوميت epsomite (خام يحتوى على كبريتات المغنيسيوم)، وكذلك في محلول التربة في صورة أيونات الكبريتات (SO_4^{2-}). يتناول النبات ما يحتاجه من الكبريت في صورة أيونات الكبريتات. أن أيونات الكبريتات مثلها في ذلك مثل أيونات الفوسفات تكون ضعيفة الامتزاز adsorption ويزداد أمتزاجها تدريجياً مع قلة مقدار الرقم الهيدروجيني (pH) في التربة. ومما يشجع الامتزاز هو وجود الأكاسيد المائية hydrated oxides للحديد والالومنيوم (57)، ويعتقد أن أيون الكبريت يحل عموماً محل أيونات الهيدروكسيل في التربة وتسمى هذه العملية بالتبادل الأيوني السالب anion exchange. هناك بعض العمليات مثل التجيير liming تميل الى زيادة نسبة أيونات الهيدروجين في التربة وذلك عن طريق إضافة أيونات الهيدروكسيل مما يتسبب عن الأفراج عن أيونات الكبريت من جزيئات التربة ويحل محلها في ذلك أيونات الهيدروكسيل.

يصبح الكبريت العضوي متاحاً لاستخدام النبات من خلال عمليات الأكسدة البايولوجية biological oxidation. فمن خلال نشاطات بعض الاحياء الدقيقة يتحول الكبريت في شكله العضوي الى أيونات الكبريت وهو الشكل الذي تستطيع النبات الرقيقة من ان تمتصه. لا تكفى الاحياء الدقيقة الموجودة في التربة بأكسدة الكبريت العضوي فقط ولكن أيضاً تؤكسد كبريتيدات المعادن sulfide minerals مثل كبريتيد الحديد ferrous sulfide (FeS). فحيثما توفرت التهوية الجيدة good aeration ونسبة الرطوبة المناسبة ودرجة الحرارة الملائمة سرعان ما يتم التأكسد الكيميائي لكبريتيد الحديد (FeS) ويتحول الى كبريت عنصرى. ومن ثم يتأكسد الكبريت العنصرى الى الكبريتات عن طريق البكتريا الكبريتية. ان أكسدة كبريتيد الحديد الموجودة في التربة عبر خطوتين قد تم اثباته من قبل ويك لاندن وآخرون Wiklander et al (58) ويمكن كتابة المعادلات على الوجه التالي:



كما تم الكشف أيضاً عن عملية الأكسدة البيولوجية للبايريت (FeS₂) pyrite في التربة كما أثبت أن حامض الكبريتيك هو الناتج النهائي (57).

أن الهواء المحيط هو أيضاً أحد المصادر الأخرى للكبريت بالنسبة للتربة حيث أن مياه الأمطار والثلوج هي التي تساعد في اضافته للتربة (59). وبالقرب من المراكز الصناعية فأن مقداره في التربة يصبح ملحوظاً بنفس الطريقة السابقة أن الأمتصاص المباشر لثاني اوكسد الكبريت sulfur dioxide من قبل التربة (وربما النباتات ايضاً) يعتبر مصدراً من مصادر توفر الكبريت للتربة (3).

الحديد Iron

لا تفتقر أنواع التربة عموماً للحديد ولكن ربما تفتقر الى اشكاله القابلة للتبادل والقابلة للذوبان exchangeable and soluble forms. توجد كميات من الحديد متوفرة في المعادن وفي الاكاسيد المائية hydrated oxides مثل الليمونايت limonite (او اكسيد الحديد المائي) (Fe₂O₃.3H₂O) وكذلك في الصورة الكبريتيدية sulfide form (10). يتوفر الحديد بكثرة بالنسبة للنباتات في شكله الحديدي ferrous form الا أن النباتات ربما تمتص كميات معتبرة من ايونات الحديد.

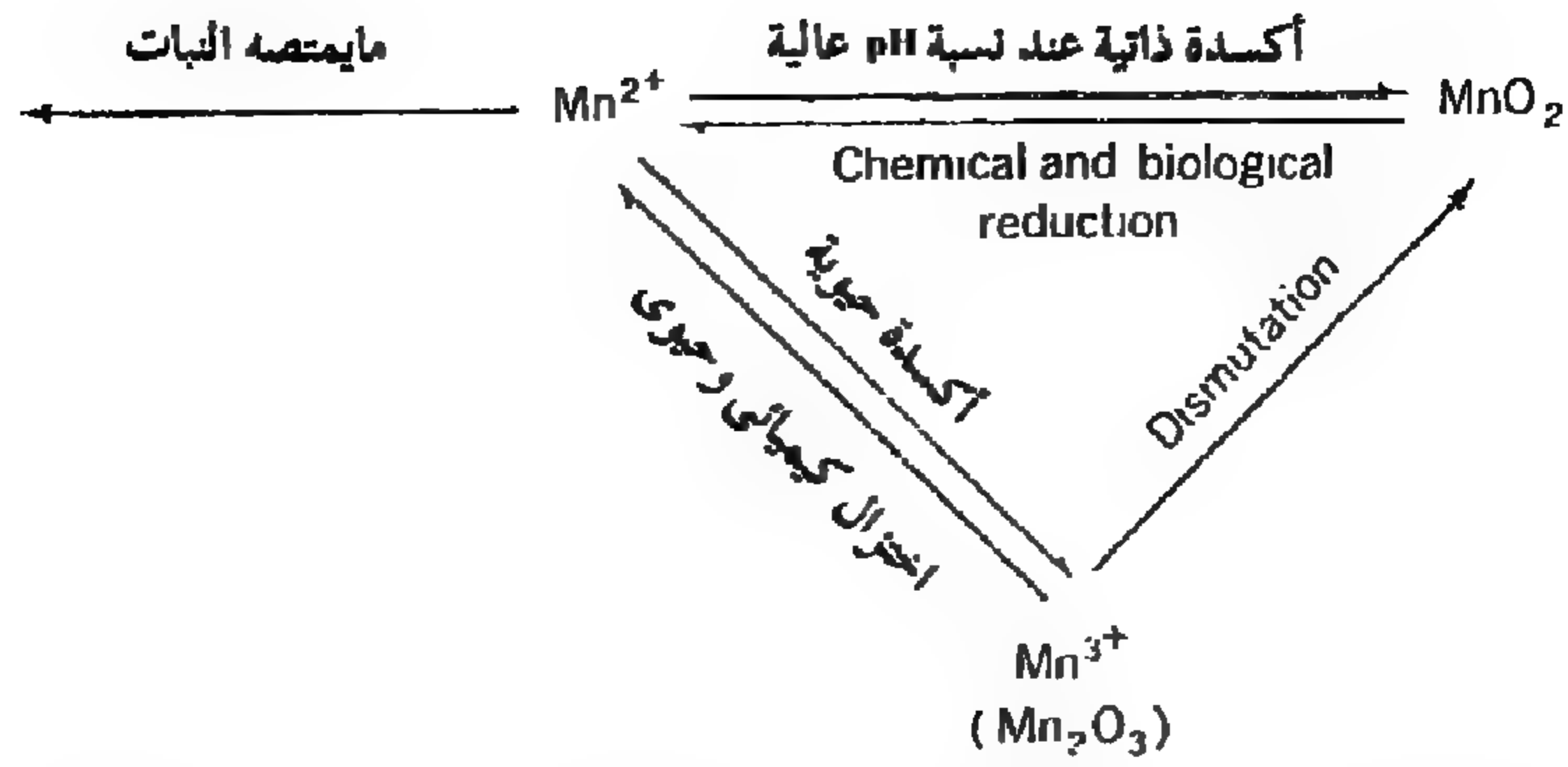
يتحكم الرقم الهيدروجيني (pH) كثيراً في مدى اتاحة الحديد للنبات. ففي الترب الحامضية تتوفر كميات معتبرة من الحديد المذاب في محلول التربة والمتاح للنبات. وفي المقابل فإن الحديد في الترب القلوية أو المتعادلة يعتبر غير قابل للذوبان بشكل كبير. وبالفعل فإن احد اخطار المبالغة في تجيير التربة يكمن في الارتفاع في مقدار الرقم الهيدروجيني مما يسبب ظهور اعراض افتقار النباتات للحديد. ومع ذلك فبالنسبة لانواع الترب التي تفتقر للحديد القابل

للذوبان يمكن أن يتوفر في هذا العنصر بواسطة التلامس المباشر بين جذور النباتات مع جزيئات التربة الحاوية للحديد (13).

المنغنيز Manganese

بناء على الابحاث التي أجراها ليبر Leeper (25) يمكن أن يوجد المنغنيز في التربة على الصور الثلاثة التالية: ثنائي التكافؤ bivalent وثلاثي التكافؤ trivalent أو رباعي التكافؤ tetravalent. وربما يوجد الايون الثنائي التكافؤ في محلول التربة أو في صورة أيون قابل للتبادل ممتز adsorbed على غروانيات التربة soil colloids علماً بأن كلا الشكلين متاح لانتفاع النبات به. ان الايون ثنائي التكافؤ والقابل للتبادل يعتبر مهماً بالنسبة للتغذية بالمنغنيز، ذلك بسبب ندرة الكميات المذابة من المنغنيز في مياه التربة (54). ان غالبية المنغنيز الموجود في التربة يكون مرتبطاً بمركبات غير قابلة للذوبان في الشكلين ثلاثي التكافؤ ورباعي التكافؤ وبنسبة أقل في شكله الثنائي التكافؤ، وبهذا يكون غير قابل للتغيير وبمعنى آخر غير متاح للنبات. كما وان المنغنيز المتحد في صورته العضوية يعتبر غير متاح للنبات أيضاً. ان النسبة العظمى من المركبات غير القابلة للذوبان تعتبر اكاسيد رباعية التكافؤ وثلاثية التكافؤ للمنغنيز.

وحيث ان الشكل المختزل للمنغنيز (الايونات ثنائية التكافؤ bivalent ions) هو الذي يمتص بواسطة النباتات تصبح الترب الحامضية ضعيفة التهوية هي المفضلة بالنسبة لاتاحة المنغنيز للنبات. وفي ظل هذه الظروف يمكن ان يختزل الشكلين الثلاثي والرباعي التكافؤ الى شكل ثنائي التكافؤ. وعلى العكس من ذلك فإن الترب القلوية الجيدة التهوية سوف تتيح الفرصة أمام اكسدة المنغنيز وبهذا يصبح غير متاح للنبات. ان أكاسيد المنغنيز Mn_2O_3 و MnO_2 سوف تتكون في ظل هذه الظروف. ومن الواضح ان هذا هو وضع آخر يتسبب فيه تجيير الارض وذلك بزيادة الرقم الهيدروجيني (pH) فيها بما يتسبب في عدم امكانية الاستفادة من العناصر الضرورية.



شكل 6-13: تمثيل تخطيطي لتحول المنغنيز في التربة تحت الظروف الهوائية. (عن مان Mann وكواستيل Quastel، 1946، مجلة الطبيعة Nature، 154:158).

ربما يحدث أيضاً تحول المنغنيز الثنائي التكافىء الى ثلاثى أو رباعى التكافىء من خلال الأكسدة البيولوجية (32). فالنشاط التى تقوم به الاحياء الدقيقة يتأكد حدوثه فى الترب المتعادلة أو القلوية لحد ما، وذلك بناء على الابحاث التى قام به كوستيل Quastel (44)؛ كما وذكر أيضاً فى أبحاثه ان اشكال التكافىء الاعلى للمنغنيز ربما يتم اختزالها بيولوجياً أيضاً الى الشكل الثنائى التكافىء ومن هنا تصبح متاحة للنبات. يوضح الشكل رقم (6-13) تشبيهاً تخطيطياً لتحول المنغنيز فى التربة.

يمكن أن تؤثر كمية الفوسفات الموجودة فى التربة بشكل غير مباشر فى مدى إتاحة المنغنيز للنبات. فمثلاً اتضح أن اضافة فوسفات الكالسيوم الحامضية calcium hydrogen phosphate للتربة تسبب فى امتصاص المنغنيز من قبل النبات (9). وتعتبر زيادة المنغنيز القابل للذوبان بسبب تكوين فوسفات المنغنيز القابلة للذوبان من الاسباب المقترحة لزيادة الامتصاص.

النحاس Copper

ان الجزء الأكبر من النحاس الموجود فى الصخور الابتدائية primary rock يوجد على صورة كالكوبايريت chalcopyrite (CuFeS_2) وهو ما يعتقد أنه المصدر الاساسى للترسبات الطبيعية من كبريتيد النحاس copper sulfide فى التربة (10) – يوجد النزر اليسير من النحاس المذاب فى محلول التربة. لقد قدر

ويكلاندر Wiklander (57) ان محلول التربة في التربة الاعتيادية يحوى واحد من مئة جزء في المليون 0.01 Ppm من النحاس وان الجزء منها القابل للذوبان في الماء لايزيد عن 1% من التربة.

ان ايون النحاس الموجب ثنائى التكافىء يُمتز adsorbed بشكل قوى على سطوح غرويات التربة وكذلك على موادها العضوية organic materials (19) وهو شكل قابل للتبادل نوعما. ولقد اتضح ان النحاس بوصفه ايون مركب احادى التكافىء complex monovalent ion (CuOH^+ , CuCl^+) يمتز على الترب العضوية organic soils (29)، وكذلك على معادن الطين clay minerals (36).

ربما يكون نحاس التربة مركبات مستقرة stable complexes تماماً مع المادة العضوية للتربة وبذا يصبح غير قابل للتبادل. بالاضافة الى ذلك فربما يتواجد النحاس فى صورة غير قابلة للتبادل كجزء من النفايات العضوية organic debris او كجزء من المعادن الاولى والثانوية primary and secondary minerals (57). لقد أكد بحث ستينبرغ Steenbjerg (48) على عدم امكانية الاستفادة من النحاس المرتبط بالمادة العضوية، او اشار الى احتمال ان يكون هذا من الاسباب الرئيسية لافتقار الترب العضوية للنحاس.

يبدوا ان تزويد التربة بفوسفات الكالسيوم الحامضية calcium hydrogen phosphate يسبب تقليص امتصاص البرتقال الحامض sour orange للنحاس (9). ولقد اقترح أن تكون فوسفات النحاس غير القابلة للذوبان هى السبب فى حدوث هذه الظاهرة.

الزنك Zinc

يتواجد الزنك، بناء على بحث بولد Bould (10) فى معادن المنغنيسيوم الحديدية ferromagnesian minerals، والمجنيتايت magnetite، والبيوتيت biotite، والهورنبليند hornblende (خام من سليكات الكالسيوم والمنغنيسيوم والحديد). تطلق عوامل التعرية الطبيعية الزنك من هذه الخامات بصورة ثنائية التكافىء divalent form حيث تُمتز absorbed على سطوح دقائق التربة وكذلك

على المادة العضوية في شكل قابل للتبادل exchangeable form . ورغم أن عدم درايتنا الكاملة بنسبة تركيز الزنك في محلول التربة إلا أننا نظن أنها واطئة للغاية على وجه العموم.

وكما هو الحال بالنسبة للعديد من العناصر الضرورية، فإن نسبة تركيز الرقم الهيدروجيني (pH) في التربة تصبح أحد العوامل المتحكمة في الاستفادة من الزنك. حيث تقل نسبة الاستفادة من الزنك مع ارتفاع الـ pH بما يزيد من احتمال وقوع أعراض افتقار النباتات النامية من الترب القلوية للزنك. لقد لاحظ كامب Kamp (12) إمكانية حدوث الافتقار للزنك في الحمضيات citrus النامية في تربة تزيد فيها قيمة الـ pH عن 6. ويعتقد أن الزيادة في إتاحة الاستفادة من الزنك الناتجة عن انخفاض الـ pH تحدث نتيجة لفعل الأحماض في أكساب كبريتيد الزنك ZnS، وكربونات الزنك $ZnCO_3$ قابلية الذوبان، وكذلك على معدل حدوث التعرية الطبيعية في الخامات المعدنية الحاملة للزنك (57).

إن إضافة فوسفات الكالسيوم الحامضية للتربة تحدث، كما هو الحال مع النحاس، نقصاً في استحواذ النباتات على الزنك (6، 46). كما يصبح تكون فوسفات الزنك غير القابلة نسبياً للذوبان في التربة أحد الأسباب المعروضة لتفسير اضمحلال استحواذ النبات على الزنك.

البورون Boron

يتواجد البورون في صورة قابلة للتبادل exchangeable form، أو في صورة قابلة للذوبان soluble form، وأحياناً في صور غير قابلة للتبادل nonexchangeable form في التربة. ونعني بهذا الأشكال التالية: حمض البوريك (H_3Bo_3) و بورات الكالسيوم أو بورات المنغنيز calcium or manganese borates، كذلك كأحد مكونات السليكات silicates (10، 57). وكما هو الحال في الزنك فإن محتوى محلول التربة من البورون الذائب يكون منخفضاً للغاية. فلقد اثبتت تحاليل مختلف الترب أن كميات البورون في الترب العضوية ربما تكون أعلى من تلك الموجودة في الترب الحامضية للمناطق الرطبة حيث يزيد احتمال

الافتقار للبورون.

وكما هو الحال في المنغنيز manganese والزنك فإن ارتفاع قيمة الـ pH في التربة تسبب انخفاض اتاحة استفادة النبات من البورون. ربما يكون تكوين مركبات البورون غير القابلة للذوبان هو السبب في ذلك. غير ان الباحث دريك Drake واخرون (16) قد دحضوا وجهة النظر هذه، حيث ادعوا ان قابلية ذوبان البورون لم تتأثر على مدى واسع من تغيير قيمة الـ pH. ولربما يكون حل هذا التناقض في الملاحظة المعروفة جيداً من كون ان تجيير التربة ربما يؤدي الى عدم امكانية الاستفادة من البورون. ففي عملية التجيير ترتفع قيمة الـ pH مما يبدو معضداً لوجهة نظر ان رفع قيمة الـ pH في التربة يقلص من اتاحة الاستفادة من البورون. ولكن تجيير التربة يزيد ايضاً من محتواها الكلسي. لقد وجد الباحثان ريف Reeve وشيف Shive (45) ان الكميات الكبيرة من الكالسيوم في المزارع الرملية تسبب تقلص امتصاص نبات الطماطم على البورون. وحيث ان عملية التجيير هي من الطرق الشائعة لرفع قيمة الـ pH في التربة فربما نعثر على تفسير ملاحظة تسبب ارتفاع قيمة الـ pH من انخفاض اتاحة البورون ليس بسبب تأثير قيمة الـ pH ولكن من جراء تأثير الكالسيوم.

ان تزويد التربة بفوسفات الكالسيوم الحامضية يقلص من امتصاص البورون مثله في ذلك مثل مايحدث بالنسبة لامتصاص الزنك والنحاس (9). لم يتضح بعد السبب في ذلك: هل بسبب اضافة الكالسيوم او بسبب اضافة الفوسفات كما كان الحال في الزنك او النحاس.

المولبيدينيوم Molybdenum

ذكر الباحث ويكلاندر Wiklander (57) ان المولبيدينيوم يوجد في الترب بثلاثة اشكال: أيونات الموليبيدات (MoO_4^{2-} أو HMoO_4^-) الذائبة في محلول التربة، أو في شكل ممتز adsorbed على سطوح دقائق التربة soil particles وقابل للتبادل exchangeable form، أو في صورة غير قابلة للتبادل nonexchangeable form كاحد مكونات خامات التربة المعدنية او المادة العضوية. وعلى الرغم من

قلة الدراسات اذا كانت موجودة، التي تعالج كمية الموليبدينيوم الذائبة في محلول التربة، فيعتقد عموماً بأنها شحيحة للغاية. فلقد وجد الباحث بارشاد Barshad أثناء تحليله لترب كاليفورنيا (6) ان محتواها من الموليبدينيوم القابل للذوبان في الماء كان يتراوح بين 0.3 الى 3.9 جزء من المليون (PPm) في التربة الجافة. ومع قلة هذه الكمية فتعتبر عالية بدرجة غير عادية (54). وعلى النقيض من كل العناصر النزرة الاخرى يصبح الموليبدينيوم اكثر اتاحة للنبات اذا مازاد مقدار ال pH في التربة (6).

يوجد جزء من محتوى التربة من الموليبدينيوم في اشكال ثلاثة أكاسيد له هي: ثالث اوكسيد الموليبدينيوم (MoO_3) molybdenum trioxide، وثاني اوكسيد الموليبدينيوم (MoO_2) molybdenum dioxide، وأخيراً خامس اوكسيد الموليبدينيوم (Mo_2O_5) molybdenum pentoxide كما حدد ذلك الباحثان امين Amin وجو هام Joham (4). ولا تعتبر هذه الاشكال للموليبدينيوم متاحة للنبات. ويصح ذلك بنوع خاص بالنسبة للاكاسيد الاكثر اختزالاً $(\text{Mo}_2\text{O}_5, \text{MoO}_2)$ الا أن ثالث اوكسيد الموليبدينيوم يمكن اتاحته للنبات عبر تفاعله مع أيونات التربة الموجبة. وهنا نجد أن عملية الأكسدة تزيد من إتاحة أحد العناصر للنبات، وهو موقف يناقض الحادثة في حالة المنغنيز حيث كانت حالة الاختزال مسببة لزيادة الاتاحة.

ان امتزاز الخامات الطينية للمعادن لايونات الموليبدينيوم، مثلها في ذلك مثل الاكاسيد المتميئة hydrated oxides، يشابه ذلك الحادث في أيونات الكبريت وايونات الفوسفات السالبة (57). وبهذا تستطيع أيونات الموليبدينيوم السالبة التبادل مع ايونات الهيدروكسيل (OH^-) في هذه المادة.

العناصر الاخرى Other elements

لقد كشفت العديد من الدراسات للباحثين، وكان أولهم اوسترهوت (41، 42) Osterhout عن ان الصوديوم sodium يمكن ان يكون ضرورياً لنمو بعض الطحالب البحرية. ومنذ وقت قريب اصبح ظاهراً بشكل محدد ان الصوديوم

ضرورى لنمو العديد من الطحالب الخضراء المزرقة ولتطورها (2). كما اشير
ايضاً الى احتمال ان يعوض الصوديوم البوتاسيوم جزئياً. ولقد اكتشف هذا فى
كل من النباتات الراقية higher plants (18) والدنيا lower plants (1).

يظهر ان السليكون silicon ربما تحتاجه بعض انواع النباتات. فلقد اكتشف
سومر Sommer (47) على سبيل المثال ان نمو الرز والدخن millet (نبات حبوبى
يزرع ويؤكل فى اسيا)، يتحسن بإضافة السليكون الى بيئة المزرعة. كما
استخلص ليبمان Lipman (27) ان السليكون يحسن نمو نباتى الشعير وعباد
الشمس. وحيث انه من المعروف تماماً ان العديد من رتب classes الطحالب
تحتوى على تراكيب سليكونية لذا يعتبر السليكون من العناصر الضرورية لهذه
النباتات.

لقد وجدت العديد من الدراسات المبكرة ان الالمنيوم aluminum يحسن من
نمو الكثير من انواع النبات (راجع العرض الذى قدمه ستايلس Stiles (53)).
ولكننا نعرف عن الالمنيوم اكثر من ذلك خصائصه السمية اكثر من منافعه عند
تواجده بكميات زائدة عن الحد. فمثلا اشار الباحثان مكليين McLean و جلبرت
Gilbert (35) الى ان الخس lettuce وجذور البنجر beetroot وذيل القط timothy
والشعير شديدة الحساسية لسمية الالمنيوم.

ذكرت العديد من الدراسات المبكرة الجارية على التغذية المعدنية ان الكلور
هو من العناصر الضرورية لبعض النباتات. فقد اوضح ليبمان Lipman (27) ان
باستطاعة الكلور تحسين نمو القمح الاسود buckwheat وبازلاء الحدائق garden
peas. كما كشف بعد ذلك الباحث بروير Broyer وآخرون (11) عن حاجة
الطماطم للكلور من اجل نموها الطبيعى. واستنبطوا انه يمكن الاستعاضة عن
الكلور بالبروم brome. ولقد تثبت اولريخ Ulrich واوكي Ohki (56) من ذلك، اذ
كشفا عن اهمية كل من الكلور أو البروم لنمو البنجر السكرى sugar beet كما
سبق وان ناقشنا ضرورة وجود الكلور فى البناء الضوئى كمشارك فى اكسدة
الماء.

لايزال احتياج اى من النباتات للجاليوم Ga Gallium موضع شك. ولكن

ستينبرج Steinberg (49، 50) قد اكتشف عن احتياج طحلب الاسبرجلاس *aspergillus niger* لهذا العنصر وكذلك نبات *lemna minor* وهو من النباتات الراقية. ولكن الدراسات التالية (51، 52) لم تؤد الا الى نجاح محدود في الكشف عن احتياج الكائنات الحية للجاليوم.

على الرغم من ان الكوبلت cobalt هو احد مكونات فيتامين - B₁₂ وبذا تحتاجه بعض الحيوانات الا ان احتياج النبات اليه لم يكشف عنه الا في انواع قليلة من الطحالب الخضراء المزرقه (22). وعلى النقيض من ذلك فقد كشفت الابحاث عن تسمم النباتات بوجود الكوبلت. (للمزيد من المعلومات راجع بحث وملخص ستايلس Stiles (53))

REFERENCES

1. Allen, M. B. 1952. The cultivation of Myxophyceae. *Archif. Mikrobiol.* 17:34.
2. Allen, M. B., and D. I. Arnon. 1955. Studies on nitrogen-fixing blue-green algae. I. Growth and nitrogen fixation by *Anabaena cylindrica* Lemm. *Plant Physiol.* 30:366.
3. Alway, F. J., A. W. Marsh, and W. J. Methley. 1937. Sufficiency of atmosphere sulfur for maximum crop yields. *Proc. Soil Sci. Soc. Am.* 2:229.
4. Amin, J. V., and H. E. Joham. 1958. A molybdenum cycle in the soil. *Soil Sci.* 85:156.
5. Arnon, D. I., and D. R. Hoagland. 1940. Crop production in artificial solutions and in soils with special reference to factors influencing yields and absorption of inorganic nutrients. *Soil Sci.* 50:463.
6. Barshad, I. 1951. Factors affecting the molybdenum content of pasture plants. I. Nature of soil molybdenum, growth of plants, and soil pH. *Soil Sci.* 71:297.
7. Beeson, K. C. 1959. Magnesium in soils—sources, availability and zonal distribution. In D. H. Horvath, ed., *Magnesium and agriculture. Proc. West Virginia Univ. Symp.* 1-11.
8. Bertrand, G. 1905. Sur l'emploi favorable du manganèse comme engrais. *C. R. Acad. Sci. Paris* 141:1255.
9. Bingham, F. T., J. P. Martin, and J. A. Chastain. 1958. Effects of phosphorus fertilization of California soils on minor element nutrition of *Citrus*. *Soil Sci.* 86:24.
10. Bould, C. 1963. Mineral nutrition of plants in soils. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. Academic Press, New York. 3:15.
11. Broyer, T. C., A. B. Carlton, C. M. Johnson, and P. R. Stout. 1954. Chlorine—a micronutrient element for higher plants. *Plant Physiol.* 29:526.

12. Camp, A. F. 1945. Zinc as a nutrient in plant growth. *Soil Sci.* 60:156.
13. Chapman, H. D. 1939. Absorption of iron from finely ground magnetite by citrus seedlings. *Soil Sci.* 49:309.
14. Cole, C. V., and M. L. Jackson. 1950. Colloidal dihydroxy dihydrogen phosphates of aluminum and iron with crystalline character established by electron and x-ray diffraction. *Physic. Colloid. Chem.* 54:128.
15. de Saussure, N. T. 1804. *Recherches chimiques sur la végétation*. Paris.
16. Drake, M., D. H. Sieling, and G. D. Scarseth. 1941. Calcium-boron ratio as an important factor in controlling boron starvation. *J. Am. Soc. Agron.* 33:454.
17. Hanna, W. J. 1959. Magnesium as a fertilizer element. In D. J. Horvath, ed., *Magnesium and agriculture. Proc. West Virginia Univ. Symp.* 12-19.
18. Harmer, P. M., and E. J. Benne. 1945. Sodium as a crop nutrient. *Soil Sci.* 60:137.
19. Hasler, A. 1943. Über das Verhalten des Kupfers im Boden. *Mitt. Lebensmittellunters, u. Hyg.* 34:79.
20. Hewitt, E. J. 1963. Mineral nutrition of plants in culture media. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
21. Hewitt, E. J., E. W. Bolle-Jones, and P. Miles. 1954. The production of copper, zinc and molybdenum deficiencies in crop plants with special reference to some effects of water supply and seed reserves. *Plant Soil* 5:205.
22. Holm-Hansen, O., G. C. Gerloff, and F. Skoog. 1954. Cobalt as an essential element for blue-green algae. *Physiol. Plant.* 7:665.
23. Kittrick, J. A., and M. L. Jackson. 1954. Electron microscope observations of the formation of aluminum phosphate crystals with kaolinite as the source of aluminum. *Science* 120:508.
24. Kittrick, J. A., and M. L. Jackson. 1955. Common ion effect of phosphate solubility. *Soil Sci.* 79:415.
25. Leeper, G. W. 1947. The forms and reactions of manganese in the soil. *Soil Sci.* 63:79.
26. Liebig, J. 1840. *Organic chemistry in its applications to agriculture and physiology*. L. Playfair, ed. London: Taylor and Walton.
27. Lipman, C. B. 1938. Importance of silicon, aluminum and chlorine for higher plants. *Soil Sci.* 45:189.
28. Longstaff, W. H., and E. R. Graham. 1951. Release of mineral magnesium and its effect on growth and composition of soybeans. *Soil Sci.* 71:167.
29. Lucas, R. E. 1948. Chemical and physical behavior of copper in organic soils. *Soil Sci.* 66:119.
30. Lynd, J. Q., and L. M. Turk. 1948. Overliming injury on an acid sandy soil. *J. Am. Soc. Agron.* 40:205.
31. Lyon, T. L., H. O. Buckman, and N. C. Brady. 1952. *The nature and properties of soils*. New York: Macmillan.
32. Mann, P. J. G., and J. H. Quastel. 1946. Manganese metabolism in soils. *Nature* 158:154.
33. Marshall, C. E. 1951. The activities of cations held by soil colloids and the chemical environment of plant roots. pp. 55-77. In E. Truog, ed., *Mineral nutrition of plants*. Madison, Wisc.: University of Wisconsin Press.
34. McAuliffe, C. D., N. S. Hall, L. A. Dean, and S. B. Hendricks. 1948. Exchange reactions between phosphates and soils: hydroxylic surfaces of soil minerals. *Proc. Soil Sci. Am.* 12:119.
35. McLean, F. T., and B. E. Gilbert. 1927. The relative aluminum tolerance of crop plants. *Soil Sci.* 24:163.

36. Menzel, R. G., and M. L. Jackson. 1950. Mechanism of sorption of hydroxy cupric ion by clays. *Proc. Soil Sci. Soc. Am.* 15:122.
37. Millar, C. E., L. M. Turk, and H. D. Foth. 1951. *Fundamentals of soil science*. New York: Wiley.
38. Miller, E. C. 1938. *Plant physiology*, 2nd ed., New York: McGraw-Hill.
39. Olsen, S. R. 1953. Inorganic phosphorus in alkaline and calcareous soils. *Agronomy* 4:89.
40. Olsen, S. R. 1953. The measurement of phosphorus on the surface of soil particles and its relationship to plant available phosphorus. *Kansas Agr. Expt. Sta. Rept.* 4:59.
41. Osterhout, W. J. V. 1906. On the importance of physiologically balanced solutions for plants. I. Marine plants. *Botan. Gaz.* 42:127.
42. Osterhout, W. J. V. 1912. Plants which require sodium. *Botan. Gaz.* 54:532.
43. Piper, C. S. 1942. Investigations on copper deficiency in plants. *J. Agr. Sci.* 32:143.
44. Quastel, J. H. 1963. Microbial activities of soil as they affect plant nutrition. In F. C. Steward, ed., *Plant Physiology*. New York: Academic Press.
45. Reeve, E., and J. W. Shive. 1944. Potassium-boron and calcium-boron relationships in plant nutrition. *Soil Sci.* 57:1.
46. Rogers, L. H., and C. Wu. 1948. Zinc uptake by oats as influenced by application of lime and phosphate. *J. Am. Soc. Agron.* 40:563.
47. Sommer, A. L. 1926. Studies concerning essential nature of aluminum and silicon for plant growth. *Univ. Calif. Publ. Agr. Sci.* 5:2.
48. Steenbjerg, F. 1950. Investigations on microelements from a practical point of view. In *Trace elements in plant physiology*. *Lotsya* 3:87.
49. Steinberg, R. A. 1938. The essentiality of gallium to growth and reproduction of *Aspergillus niger*. *J. Agr. Res.* 57:569.
50. Steinberg, R. A. 1941. Use of *Lemma* for nutrition studies on green plants. *J. Agr. Res.* 62:423.
51. Steinberg, R. A. 1945. Use of microorganisms to determine essentiality of minor elements. *Soil Sci.* 60:185.
52. Steinberg, R. A. 1946. Mineral requirements of *Lemma minor*. *Plant Physiol.* 21:42.
53. Stiles, W. 1958. Other elements. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 4:599. Berlin: Springer.
54. Stiles, W. 1961. *Trace elements in plants*. London: Cambridge University Press.
55. Stout, P. R., and D. I. Arnon. 1939. Experimental methods for the study of the role of copper, manganese and zinc in the nutrition of higher plants. *Am. J. Botan.* 26:144.
56. Ulrich, A., and K. Ohki. 1956. Chlorine, bromine and sodium as nutrients for sugar beet plants. *Plant Physiol.* 31:171.
57. Wiklander, L. 1958. The soil. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology*. 4:118. Berlin: Springer.
58. Wiklander, L., G. Hallgren, and E. Jonsson. 1950. Studies on gyttja soils. III. *Kungl. Lantbrukshogsk. Ann.* 17:425.
59. Wilson, B. D. 1926. Sulfur supplied to the soil in rainwater. *J. Am. Soc. Agron.* 18:1108.
60. Woodward, J. 1699. Some thoughts and experiments on vegetation. *Phil Trans. Roy. Soc. London* 21:382.

الفصل الرابع عشر

امتصاص الاملاح المعدنية وانتقالها

Mineral salt absorption and translocation

مقدمة Introduction

ناقشنا في فصل سابق وجود العناصر الاساسية في التربة ومدى اتاحتها للنبات. وخطوتنا التالية تمكن في تحديد كيفية نفاذ هذه العناصر لنسيج الجذر، وكيفية انتقالها بين انسجة النبات. ولقد شُرحَت كل من هتين المسألتين بصورة اقرب الى البساطة في البداية، ولكنهما يعالجان الآن بعمق اكبر نظراً لتعقيدهما ولعدم كفاية حلّهما.

لقد افترض الباحثون الاوائل ان الاملاح غير العضوية تنتقل الى النبات مع الماء الذي يمتصه النبات. اضيف الى ذلك افتراضهم أن انتقال الاملاح الممتصة الى اجزاء النبات المختلفة كان يعتمد على مجرى النتح *transpiration stream*. ولكن سرعان ما اكتشف عدم تمشي هذه الافتراضات مع ظاهرة الاختلافات الواضحة بين محتويات انسجة النبات المختلفة من الاملاح، وكذلك الوسط الذي نمت فيه النبات. كما جرت محاولة التفتيش لحل لهذه المعضلة في اقتراح أن يكون تفسير الامتصاص كامناً في الظاهرة الازموزية *osmotic phenomenon*. اذا كان يعتقد ان المواد الفعالة ازموزياً *osmotically active substances* تنتشر وفق فروق التراكيز *concentration gradients* بين محلول التربة والنبات فنسبة التركيز الازموزي داخل الخلية تبقى دوماً بقيمة منخفضة بسبب الانتفاع بالمواد الممتصة وذلك خلال عمليات التحول الغذائي *metabolism*. هذا وقد تمكنت النظرية الازموزية من تقديم شرح كاف عن الامتصاص، الا انها لم تفسر الانتقال السريع *rapid translocation* للاملاح حال امتصاصها. وسرعان ما اقحم مجرى النتح من جديد، ولكن مجرد عامل مساعد، في هذه المرة، لعملية توزيع الاملاح، وليس امتصاصها. مما سبق يتضح ان المحاولات

الأولى لايجاد تفسير لعملية امتصاص الاملاح وانتقالها كانت تؤكد على الآليات الفيزيائية physical mechanisms ليس الا، مهمة في ذلك دور طاقة التحول الغذائي metabolic energy بالكامل تقريباً. ومع ذلك لم تخلو تلك الفترة من مقولة توصل اليها بفيفر Pfeffer (46)، عالم الفسيولوجيا الفذ قد تعارضت بحدة مع نظريات سابقه حول امتصاص الاملاح، كما اعطت اشارة البدء لخروج نظرية شاعت في الوقت الحاضر. قال بففر.

.... تتيح طبيعة البلازما Plasma الفرصة باتحاد عناصرها مع مادة ما اتحاداً كيميائياً، بحيث يتم بهذا نقل المادة ثم تحررها منها من جديد.

تتفق هذه المقولة بصورة جيدة مع نظرية الحامل carrier theory الخاصة بامتصاص الاملاح والمقبولة اليوم بوجه عام.

وكما يحدث عادة للأفكار التي تعارض التيارات الفكرية السائدة، أصبحت نظرية بفيفر لتفسير الامتصاص استفزازاً للأفكار السائدة عن الموضوع ولم تؤخذ في محمل الجد، واستمر رهط العلماء على حالهم ودأبهم على وضع الآليات الفيزيائية وصياغة نماذجها تفسيراً لامتصاص الاملاح. وفي نهاية المطاف بدأ الاعتراف، ضمن بحث نشر في الثلاثينات من هذا القرن، بان امتصاص الاملاح يعتمد كثيراً على طاقة التحول الغذائي metabolic energy – اي ان امتصاص النبات للاملاح يتم بعملية فعالة في جلها وليس بالامتصاص غير الفعال passive uptake الذي كان يعتقد بانه يفسر آليه الامتصاص.

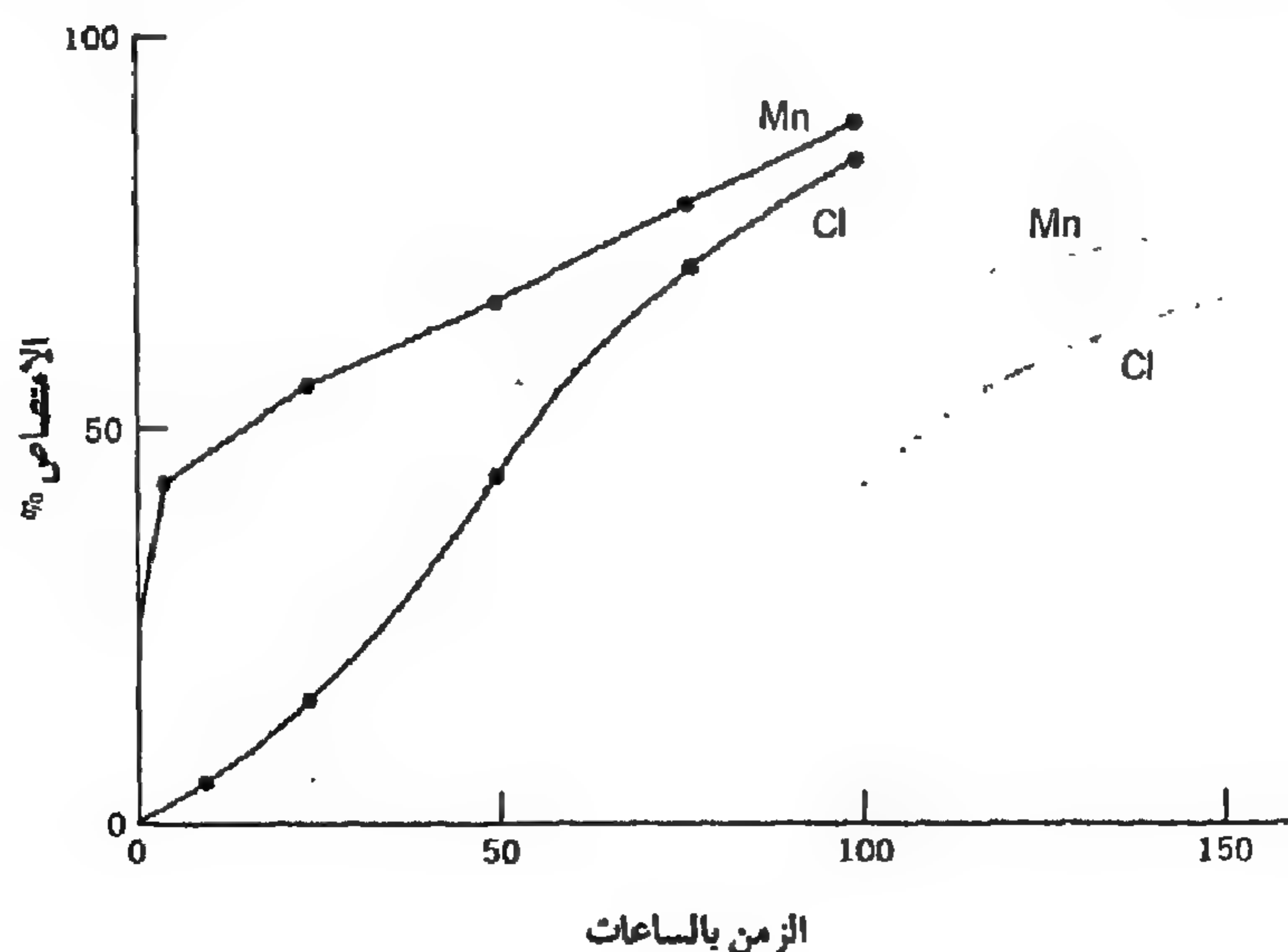
الامتصاص غير الفعال Passive absorption

الحيز الحر الخارجي والظاهري Outer and apparent free space

يقع امتصاص الاملاح من خلال التلامس المباشر بين النظام الجذري root system وبين غرويات التربة soil colloids او محلولها. ولكن ماهي الآليات الداخلة ضمن مسار الاملاح غير العضوية الذائبة من محلول التربة الى النبات؟ لقد تعرف الكثير من البحاث على عمليات الامتصاص غير الفعال اي الامتصاص بدون التحول الغذائي nonmetabolic، الحادث للايونات؛ انظر مثلاً العرض الذي قدمه بريجز Briggs وروبرتسون Robertson (9). وكثيراً ما وجد ان خلية النبات أو نسيجه عندما تنقل من وسط بتركيز منخفض للاملاح الى وسط ذي تركيز اعلى نسبياً يحدث انتقال ابتدائي

عال للأيونات. ويعقب هذا انتقال منتظم ويبطئ ويكون حاكمه هو التحول الغذائي شكل (1-14). لا يتأثر الامتصاص السريع الأولى بدرجة الحرارة ولا بمشبطات التحول الغذائي metabolic inhibitors؛ ويعنى هذا عدم تدخل طاقة التحول الغذائي metabolic energy. أما إذا أعيد النسيج السابق إلى الوسط منخفض الملوحة فسوف تنتشر بعض الأيونات التي سبق امتصاصها خارجة إلى الوسط الخارجي. ويقول آخر يكون جزء من الخلية أو النسيج المغموس في المحلول الملحي مفتوحاً أمام الانتشار الحر free diffusion للأيونات، وحيث أن الانتشار الحر يعنى تمكن الأيونات من الحركة الحرة إلى داخل النسيج أو خارجه، فسوف يصل قسم النسيج المتاح للانتشار الحر نقطة توازن تنشأ بينه وبين الوسط المحيط. وأن تصل نسبة التركيز الأيوني في هذا القسم إلى نفس نسبة التركيز القائمة في الوسط الخارجي. ومن هنا يسمى ذلك القسم من خلية النبات أو نسيجه، الذي يسمح بالانتشار الحر - الحيز الخارجي outer space.

ومع التوصل إلى مفهوم «الحيز الحر» اتجه الباحثون إلى حساب حجم الخلية النباتية أو النسيج الداخل في العملية. ويمكن الوصول إلى ذلك عن طريق غمس النسيج في محلول ذي نسبة تركيز معروفة، ويترك النسيج في المحلول حتى



شكل 1-14: امتصاص المنغنيز وأيونات الكلوريد بواسطة أنسجة جذر نبات parsnip من محلول كلوريد المنغنيز بنسبة تركيز (0.001M). ○ بعد غسيل بماء الصنوبر لمدة 24 ساعة ● بعد غسيل لمدة 168.5 ساعة.

الوصول الى نقطة التوازن، ومن ثم تحسب كمية الملح الممتص. وبفرض تساوى نسبتي التركيز الايوني في كل من الحيز الخارجى outer space والوسط الخارجى external medium، وبمعرفة كمية الملح الممتصة، يمكننا حساب حجم الحيز الخارجى. وفي ظل الظروف المذكورة يجب منع الامتصاص الفعال (وذلك باستعمال مثبطات التحول الغذائى metabolic inhibitors أو باجراء العملية تحت درجة حرارة منخفضة)، والا سيكون الحجم المحسوب اكبر بكثير من الحجم الفعلى.

وجد هوب Hope وستيفنس Stevens (26)، أن اطراف جذر الفاصوليا عندما غمست فى محلول كلوريد البوتاسيوم kcl، قد وصلت الى نقطة التوازن بعد 20 دقيقة. ولقد حدث الانتشار العكسى لكلوريد البوتاسيوم بمعزل عن طاقة التحول الغذائى واعتبر ان حجم النسيج الداخلى فى العملية قد تضمن جزءاً من السيتوبلازم. كما وجد هوب فى بحث لاحق (25) ان الحجم المعاير للنسيج الذى يسمح بالانتشار الحر free diffusion قد زاد بزيادة نسبة تركيز كلوريد البوتاسيوم فى المحلول الخارجى، وحيث منع النقل الفعال لا يكون امامنا غير افتراض وقوع تجمع غير فعال passive accumulation للايونات عكس فرق التركيز against a concentration gradient. ولقد برز مصطلح الحيز الحر الظاهرى apparent free space لوصف الحجم الظاهرى apparent volume الذى يسمح بالانتشار الحر للايونات. وهنا يبرز سؤال

كيف يمكن تجمع الايونات عكس فرق التركيز وبمعزل عن طاقة التحول الغذائى؟

يمكن التوصل الى ذلك عبر آليات التبادل الايوني ion exchange mechanisms وبتقديم مفهوم توازنات دونان Donnan equilibria.

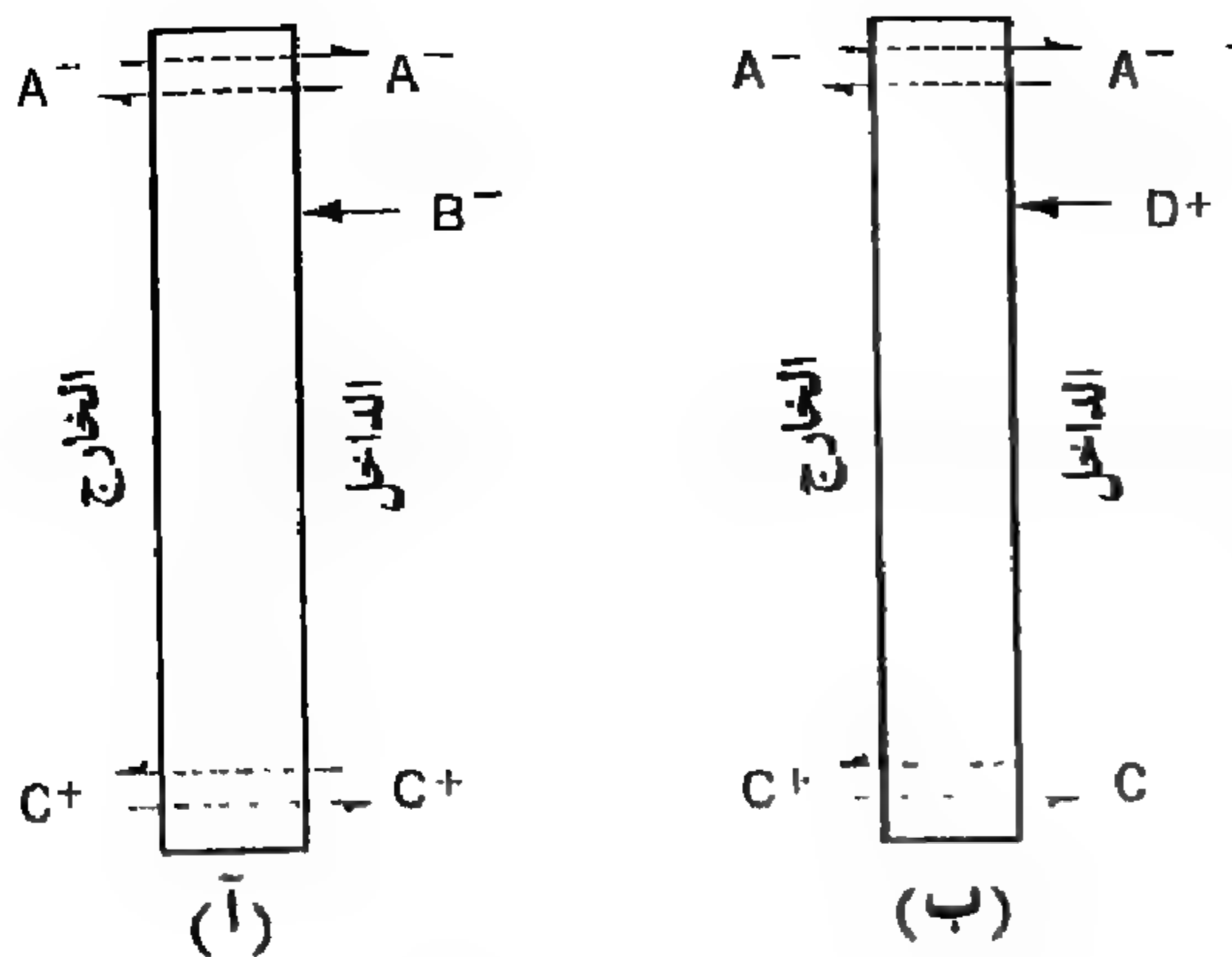
التبادل الايوني Ion exchange

يمكن للايونات الممتزة adsorbed على سطح جدران الخلايا أو على سطوح

اغشيتها membranes ان تتبادل مع الايونات الموجودة فى المحلول الخارجى الذى غمس فيه النسيج. ولقد قدمنا سابقاً محاكاة لآليات التبادل الايونى بين محلول التربة وبين الجزيئات الغروية للتربة وذلك فى فصل سابق. وعليك الآن ان تفترض، على سبيل المثال، تبادلاً يقع بين ايون البوتاسيوم الموجب K^+ للمحلول الخارجى مع ايون هيدروجين H^+ سبق امتزازه على سطح غشاء الخلية. سوف يمتز الكتيون على سطح الغشاء ويصبح خاملاً ازموزيماً. كما يمكن للايونات السالبة anions ان تتبادل مع ايونات الهيدروكسيل الحرة بنفس الطريقة. ومن هنا نجد ان آليات التبادل الايونى تسمح بامتصاص أعلى للايونات من الوسط الخارجى من الذى يقع فى العادة عن طريق الانتشار الحر.

اتزان دونان Donnan equilibrium

تأخذ نظرية دونان للتوازن فى الحسبان تأثير الأيونات الثابتة أو غير القابلة للانتشار fixed or indiffusible ions. ولتأخذ مثلاً غشاء نفاذ permeable لبعض الأيونات وغير نفاذ بالنسبة لأيونات أخرى. وليكن هذا الغشاء هو الفاصل بين الخلية وبين المحيط الخارجى. ولنفترض أيضاً أن هناك نسبة تركيز من الايونات السالبة على الجانب الداخلى للغشاء، لا تستطيع النفاذ خلال الغشاء (أيونات سالبة مثبتة fixed anions). والآن اذا ما كان هذا الغشاء يسمح بحرية العبور للايونات الموجبة والسالبة للمحلول الخارجى، فسوف ينتشر عدد متساو من الايونات الموجبة والسالبة من المحلول الخارجى عبر الغشاء حتى يتم التوصل الى الاتزان equilibrium. وسوف يكون هذا الاتزان مصحوباً فى العادة باتزان كهربائى electrically balanced. ورغمنا عن ذلك يتطلب الأمر عدداً إضافياً من الايونات الموجبة لكى توازن الشحنات السالبة «المثبتة» فى الجانب الداخلى للغشاء (شكل: 2-14). ومن هنا يصبح تركيز الايونات الموجبة cations فى المحلول الداخلى أكبر منه فى الخارجى. علينا أيضاً أن نذكر أنه بسبب الزيادة فى الشحنات السالبة نتيجة للايونات «المثبتة»، يكون تركيز الايونات السالبة anions فى المحلول الداخلى أقل من تركيزها فى المحلول الخارجى.



شكل 2-14: الانتشار الأيوني عبر الأغشية.
(أ) غشاء أصم بالنسبة للأيونات B^- ، مما يسبب زيادة إضافية في كاتيونات C^+ المنتشرة عبره من الخارج (مراكمة الكتيونات).
(ب) غشاء أصم بالنسبة للكتيونات D^+ ، مما يسبب انتشار أنيونات إضافية A^- عبره من الخارج (مراكمة الأنيونات).

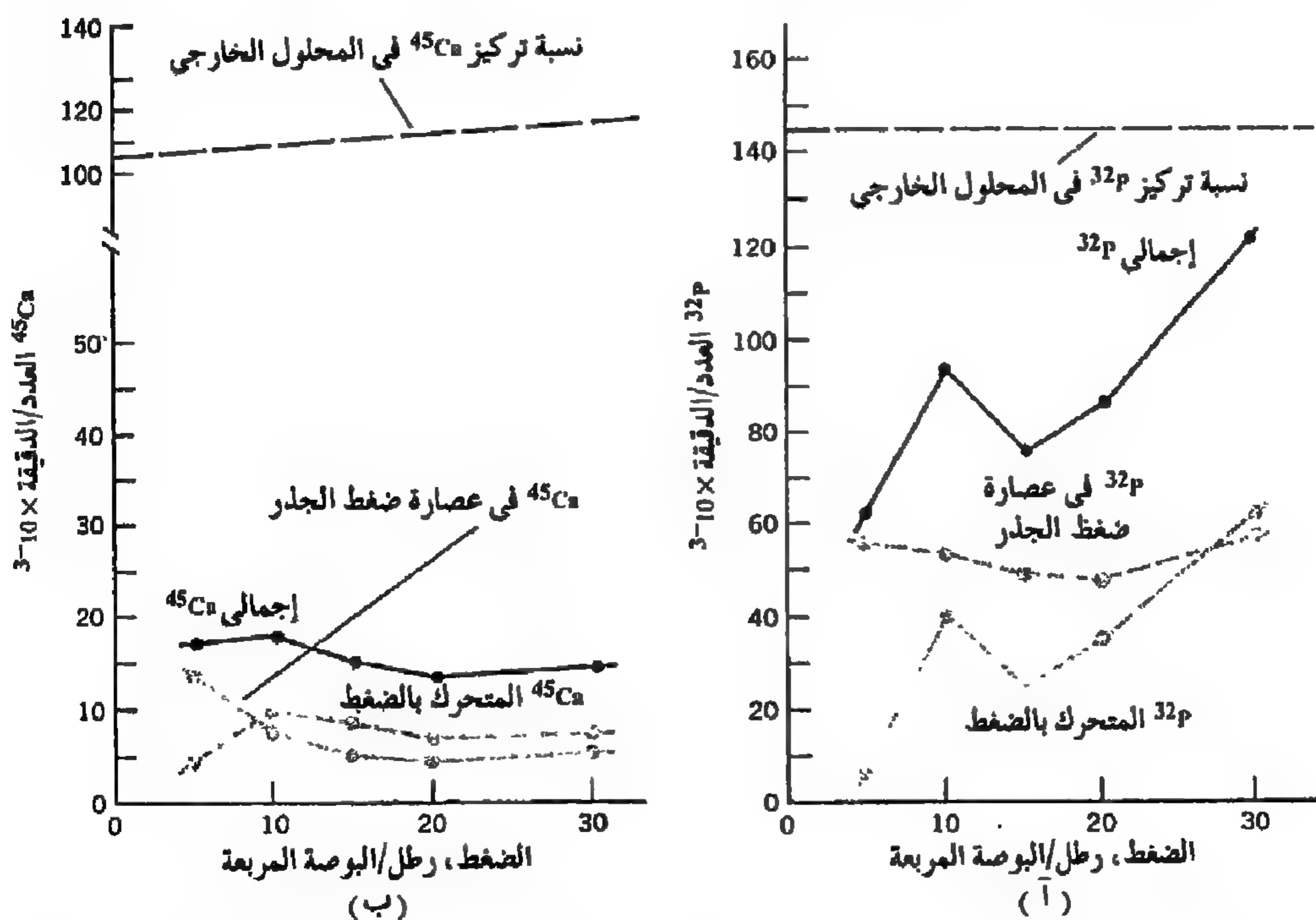
وكما يوضح الشكل (2-14) يمكن استخدام مفهوم دونان للاتزان في تفسير تراكم الأيونات السالبة عكس فرق التركيز. فربما يوجد العديد من الاتزان في نسيج مغموس في محلول ملحي، مما يسبب في مراكمة الأيونات عكس فرق التركيز، وبدون اللجوء الى اشراك طاقة التحول الغذائي.

الدفق الكتلي Mass flow

يعتقد بعض الباحثين أن الأيونات ربما تتمكن من الحركة عبر الجذور محمولة بالدفق الكتلي للماء (28, 29, 34, 35). وبناء على هذه النظرية، تؤدي الزيادة في معدل النتح الى زيادة في معدل إمتصاص الأيونات. وقد جرت موافقة شبه إجماعية على صحة ذلك (52)، غير أنه لا يزال غامضاً دور النتح في هذا كله وهل أن تأثيره مباشر أم غير مباشر. ونجد من بين المؤلفين من يجزم بالتأثير غير المباشر للنتح على إمتصاص الأيونات، وذلك عن طريق انتقال الأيونات بعد إطلاقها الى قنوات الخشب xylem ducts، مما يسبب زيادة في فعاليات إمتصاص الأيونات نتيجة لتخفيف تركيزها - (10, 11, 24). ويعارض الآخرون هذا الرأي باقتراح أن الأيونات تتحرك في الدفق الكتلي للماء من محلول التربة وعبر الجذر ومن ثم تصل الى الساق والمجموع الخضري. وربما تكون إحدى هاتين الآليتين أو كليهما جزءاً من الصورة العامة لامتناس النبات للاملاح. وربما يكون من الصعوبة بمكان إثبات أو دحض أي من هاتين النظريتين.

لقد عضدت الابحاث الأخيرة الى أجراها لوباشينسكى Lopushinsky (38)

على نبات الطماطم المطوشة detopped، بصورة غير مباشرة مفهوم الزيادة في معدل النتج تؤدي إلى أحداث زيادة إمتصاص الاملاح. فبتسليط ضغوط هيدروستاتيكية hydrostatic pressure مختلفة على مجموعات جذرية لنباتات طماطم مطوشة وضعت في أوعية ضغط تحوى محاليل غذائية من الفوسفور ^{32}P ، والكالسيوم ^{45}Ca المشعين، كان باستطاعة الباحث إثبات أن زيادة الضغط الهيدروستاتيكي قد تسبب في زيادة كمية الفوسفات والكالسيوم الداخلة الى خشب الجذر. ولقد ثبت من هذا بواسطة تحليل سائل الرشح exudate للجذر للكشف عن الفوسفور والكالسيوم المشعين وذلك في ظروف الضغط الجذري الاعتيادي والضغط الهيدروستاتيكي المرتفع (شكل 3-14). وفي التجربة السابقة على الرغم من أن الماء قد دفع دفعاً pushed up الى الأوعية الخشبية، فإن هناك تشابه كبير بين هذا النظام ونظام يجذب pulled up فيه الماء الى أعلى عبر



شكل 3-14: تأثير الضغط على معدل حركة (أ) ^{32}P ، (ب) ^{45}Ca ، في خشب جذر نبات الطماطم tomato. إن ^{32}P أو ^{45}Ca الموجود في عصارات الضغط الجذري يمثل كمية الأيونات المشعة المتحركة إلى داخل خشب الجذر بدون ضغط مسلط من الخارج. يمثل ^{32}P أو ^{45}Ca المتحرك بفعل الضغط جزءاً من إجمالي ^{32}P أو ^{45}Ca الذي كان مصاحباً لحركة الماء بفعل الضغط المسلط.

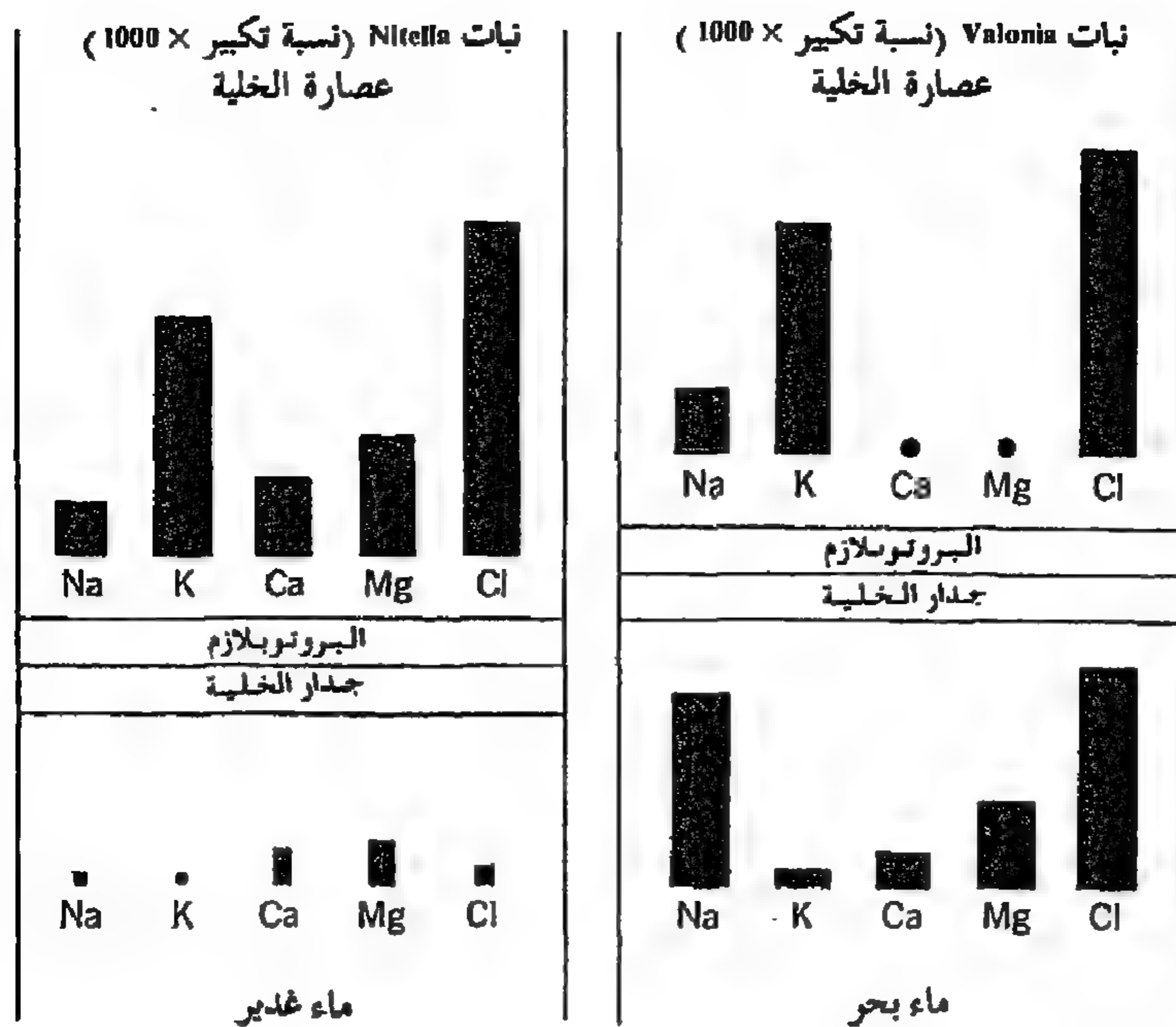
الأوعية الخشبية كما في حالة النتح. ففي كلتا الحالتين تسبب زيادة دفع الماء، زيادة إمتصاص الأيونات ايضاً.

قد تعلمنا من خلال هذه المناقشة أن جزءاً من إجمالي كميات الأملاح التي يمتصها النبات ناتج عن الامتصاص غير الفعال. وربما يتم هذا من خلال الانتشار الحر للأيونات الى الحيز الحر ظاهرياً للنسيج إن مراكمة الأيونات عكس فرق التركيز يصبح ممكناً في ظل الظروف المبينة آنفاً بسبب توازنات دونان. وربما تحدث المراكمة أيضاً عكس الفرق الظاهري للتركيز against an apparent concentration gradient وذلك بسبب آليات التبادل الأيوني. وأخيراً ربما يصبح ممكناً وقوع الدفع الكتلي للأيونات عبر نسيج الجذر وذلك بمساعدة «الشد pull» النتحي. وتعمل كل هذه الآليات في غياب طاقة التحولات الغذائية. وعلينا الآن الرجوع الى النقل الفعال.

النقل الفعال Active transport

لقد بينت التحاليل المباشرة الى أجريت على عصير الفجوة vacuolar sap لنباتات مختلفة غمست في محاليل ملحية بنسب تراكيز معلومة بوضوح تام أن كلا من الأيونات الموجبة والسالبة anions and cations قد راكمتها النباتات عكس فرق التركيز. علاوة على ذلك فإن مدى المراكمة يصبح بحيث لا تستطيع آليات فيزيائية مثل التبادل الأيوني وتوازنات دونان أن توفره وحدها. لقد أظهر هوجلان Hoagland (23) من خلال تحليلاته للمراكمة الأيونية في عصارة نبات التتلا nitella clavata ونبات الفلونيا valonia macrophysa صورة رائعة سواء لهذه المراكمة أم للخصائص المنتخبة لآليات إمتصاص الأملاح في النباتات (شكل 4-14).

حيث يمتنع التراكم الأيوني بتوقف أنشطة التحولات الغذائية في النبات بفعل انخفاض درجة الحرارة، وانخفاض الشد الأوكسجيني oxygen tension، وبوجود مثبطات التحولات الغذائية metabolic inhibitors ... الخ، لا يسعنا إلا



شكل 4-14: رسم بياني عن التراكيز النسبية لأيونات مختلفة في عصارة الخلية لنباتي *Nitella calvata* و *Valonia macrophysa* وبغرض عقد المقارنة ولاظهار إمكانية مراكمة الأيونات عكس تدرج التراكيز، وضحت أيضاً التراكيز النسبية لهذه الأيونات في الوسطين الانمائيين.

فرض إحتياج التراكم الأيوني مثل الحادث في النباتات الى طاقة التحول الغذائي لكي يتم التراكم. لقد أطلق مصطلح «النقل الفعال» على نقل الأيونات بالاستعانة بطاقة التحول الغذائي. لقد طوعت العديد من الآليات لتفسير ماهية النقل الفعال، ولم يجمع العلماء رأيهم على واحدة منها حتى الآن. وعلينا أن نقول رغماً عن ذلك أن كل الآليات المقترحة للتفسير قد قبلت عموماً بمفهوم أن النقل الفعال لأيون عبر غشاء غير نفاذ (أصم) impermeable يتم بالاستعانة بوسيط هو مركب حامل carrier compound ويوجد في الغشاء.

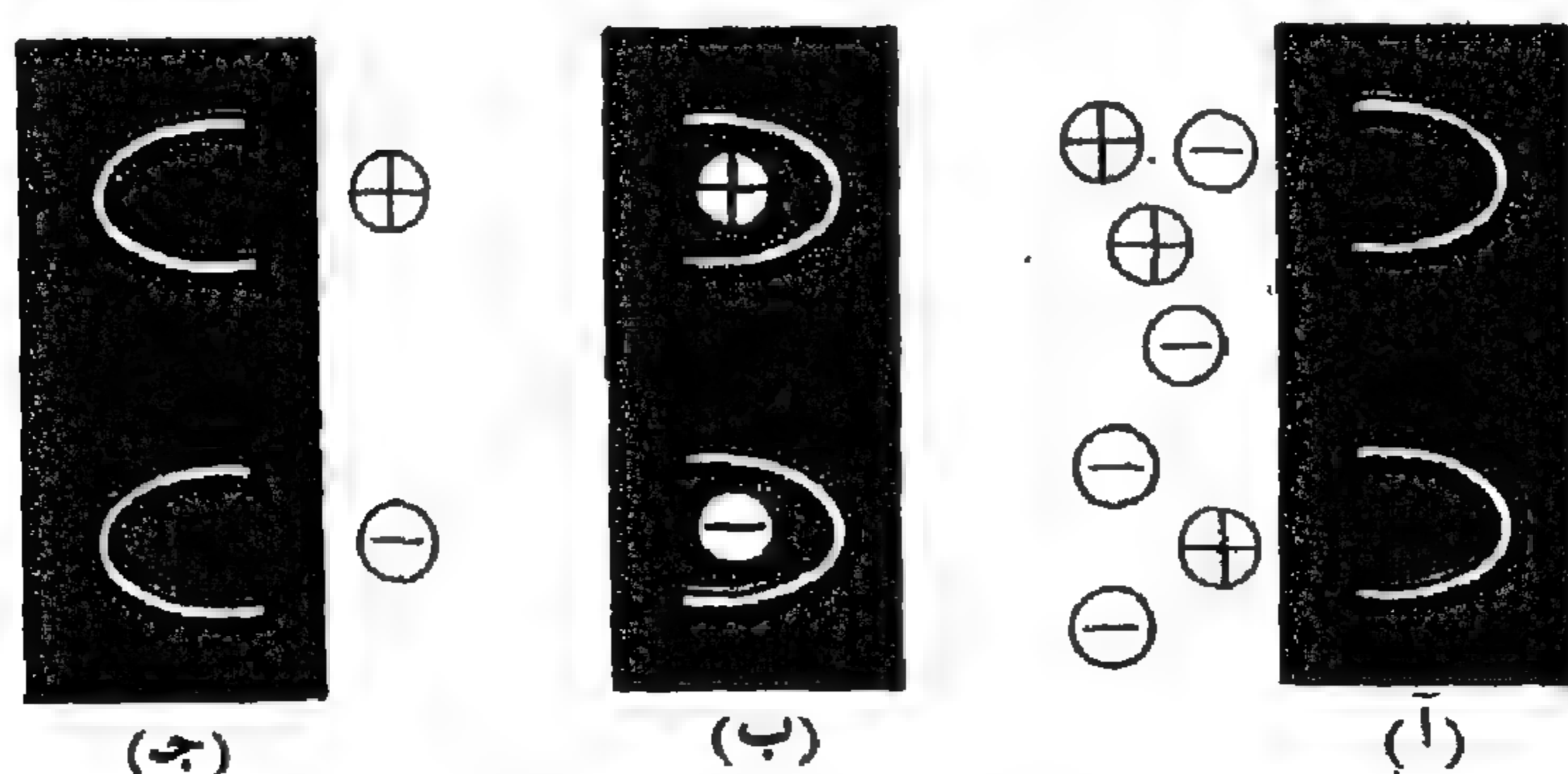
مفهوم الحامل The carrier concept

يطلق مصطلح الحيز الداخلي inner space على ذلك الحيز الموجود في النسيج أو الخلية الذي تنفذ الأيونات إليه بالاستعانة بطاقة التحول الغذائي. ولم

يتم التوصل بدقة بعد الى تحديد من أين يبدأ الحيز الداخلى وأين ينتهى الخارجى. ولكن يعتقد أن هذا الخط الفاصل يبدأ فى مكان ما وسط السيتوبلازم، حيث أن قياسات حجم الحيز الحر الظاهرى قد أشارت الى أن هذا الجزء من السيتوبلازم يسمح بحدوث الانتشار الحر للأيونات. إن المساحة الواقعة بين الحيزين الداخلى والخارجى تعتبر غير نفاذة (صماء) بالنسبة للأيونات الحرة free ions. ويعتقد أن المسار عبر هذه المساحة يتطلب وساطة حوامل خاصة، تتحد مع الأيونات فى الحيز الخارجى ثم تطلقها فى الحيز الداخلى. ويسمى هذا الحاجز الأصم غشاء فى العادة، كما توجد هذه الحوامل ضمن الحاجز.

إن أهم ملامح نظرية الحامل تكمن فى إفتراض وجود مركب حامل الأيونات الوسيط intermediate carrier ion complex، يستطيع العبور من خلال الغشاء الأصم المذكور آنفا. كما وأن اتجاه تحرك هذا الحامل هو من الحيز الخارجى الى الداخلى ليس إلا. لا تستطيع الأيونات التى اطلقت فى الحيز الداخلى الهروب الى الخارج من جديد، وبالتالي تتراكم فى الحيز الداخلى. يوضح الشكل (5-14) نموذجاً مبسطاً يصور مفهوم الحامل.

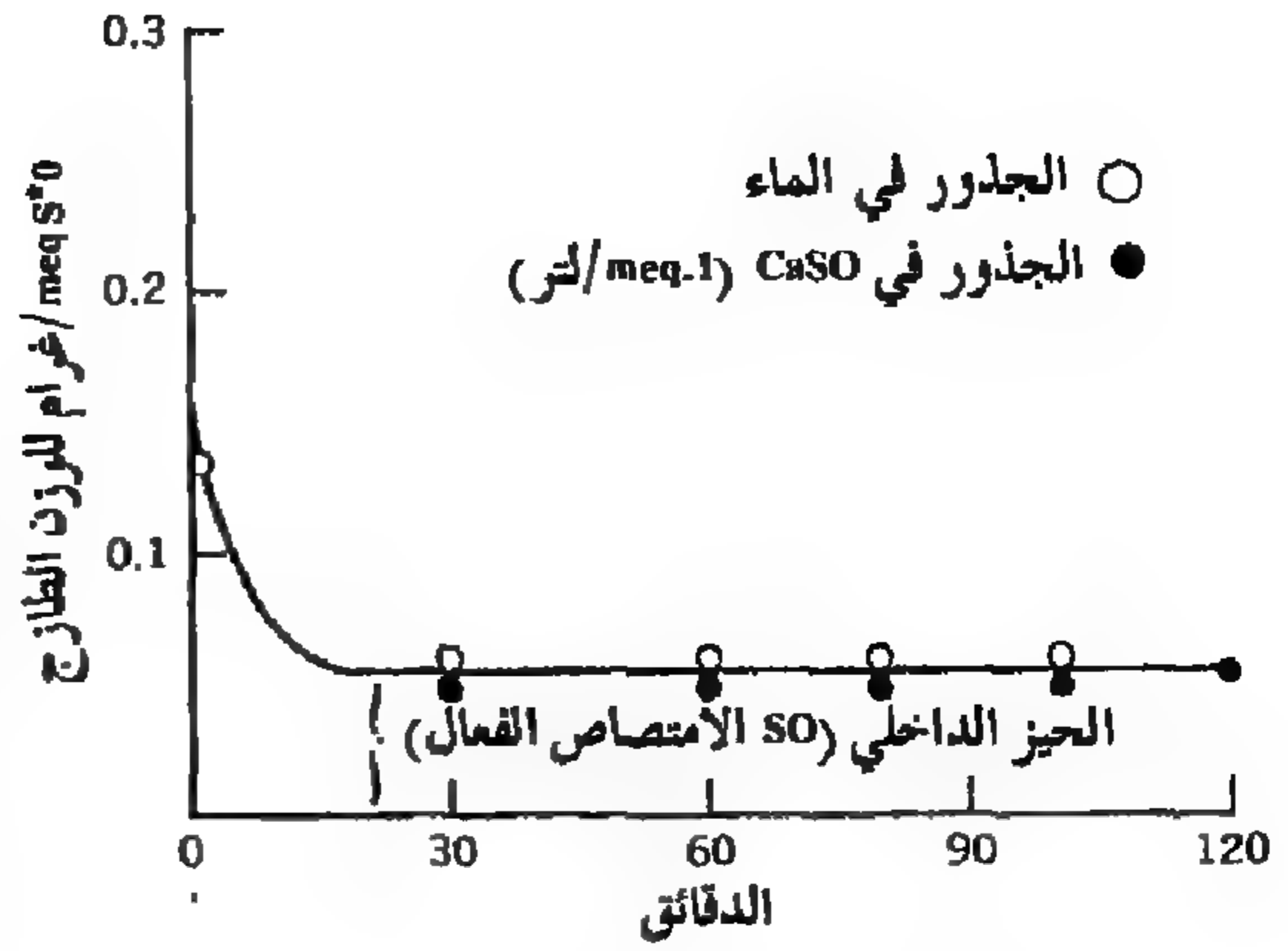
لقد حاز مفهوم الحامل على قبول العديد من الباحثين وفاز بتعصيدهم منذ أن صاغه فان دين هونيرت Van den Honert عام 1937. وسوف نناقش ثلاثة مميزات لامتناس الأملاح والنقل الفعال تبرز صحة مفهوم الحامل.



شكل 5-14: نموذج يوضح مفهوم الحامل. (أ) الغشاء أصم بالنسبة للأيونات، (ب) تكوين مجمع الحامل، الأيون (ج) تطلق الأيونات إلى الحيز الداخلى.

تبادل النظائر Isotopic exchange : كثيراً ما وجد أن جزء الأيونات الممتصة بالنقل الفعال يكون في الغالب غير قابل للتبادل مع أيونات من نفس النوع موجودة في الحيز الخارجى outer space أو في محيط خارجى external medium . كانت أيونات المواد المشعة ذات نفع بالغ للوصول الى الملاحظات التالية . فكما أشار الباحث ابستين Epstein في موجز حول الموضوع (19)، فإن المنع جاء ليس فقط على الانتشار المعاكس back diffusion ولكن أيضا لم يحدث تبادل اشعاعى بين الأيونات الممتصة بالنقل الفعال . وهذا مما يقترح من جديد وجود غشاء أصم تماما بالنسبة للأيونات الحرة . وحيث أننا قد توثقنا من إمتصاص الأيونات، علينا أن نرجع تحركها عبر الغشاء الأصم لوجود الحوامل وتدخلها في العملية . أوضحت التجارب التى قام بها كل من ليجيت وايبستين Leggett & Epstein (36) ما ذكرناه آنفا بجلاء شديد .

لقد درس الباحثان إمتصاص أملاح الكبريتات المعلمة بالكبريت المشع ^{35}S بواسطة جذور الشعير . إذ وجدا بعد فترة من إمتصاص النبات للـ S^*O_4 ، أن الإجمالى الممتص من الـ S^*O_4 المعلم يمكن تقسيمه الى قسمين (1) قسم قابل للانتشار (2) قسم S^*O_4 الممتص بالنقل الفعال . فلقد اتيح للجذور فرصة إمتصاص الكبريتات المعلمة من محلول $\text{K}_2\text{S}^*\text{O}_4$ المعلم ولمدة 60 دقيقة . ولقد حددت الكمية الاجمالية التى أخذها النبات من الكبريتات المعلمة، وذلك لبعض عينات الجذر . وتركت العينات الأخرى فى ماء أو محلول لكبريتات الكالسيوم غير المشعة لمدة بلغ أقصاها 120 دقيقة . ولقد سميت هذه الفترة بفترة «الامتصاص العكسى» «desorption»، أثناءها تحركت الكبريتات القابلة للانتشار الحر الى خارج نسيج الجذر . وبغمس الجذور فى محاليل كبريتات الكالسيوم غير المعلمة اتاحت الفرصة أمام حدوث أى تبادل اشعاعى . ولقد لوحظ أنه خلال فترة «الامتصاص العكسى» حدث فقد سريع للكبريتات المعلمة، ثم أعقبها فترة ثبت فيها المحتوى الاشعاعى للكبريتات بدون فقد (شكل 14-6) . وبالطبع يرجع سبب الفقد السريع الابتدائى هذا الى انتشار الكبريتات المعلمة SO_4 من مناطق الجذر التى تسمح بالانتشار الحر أو العكسى للأيونات . ولقد



شكل 6-14: فصل الكبريتات، بعد سابق امتصاصها، إلى قسمين: (1) قسم قابل للانتشار، (2) قسم كبريتات الامتصاص الفعال. قبل توقيت الصفر، عرضت جذور نبات الشعير إلى $K_2S^*O_4$ بنسبة تركيز 0.5 meq/لتر، لمدة 60 دقيقة.

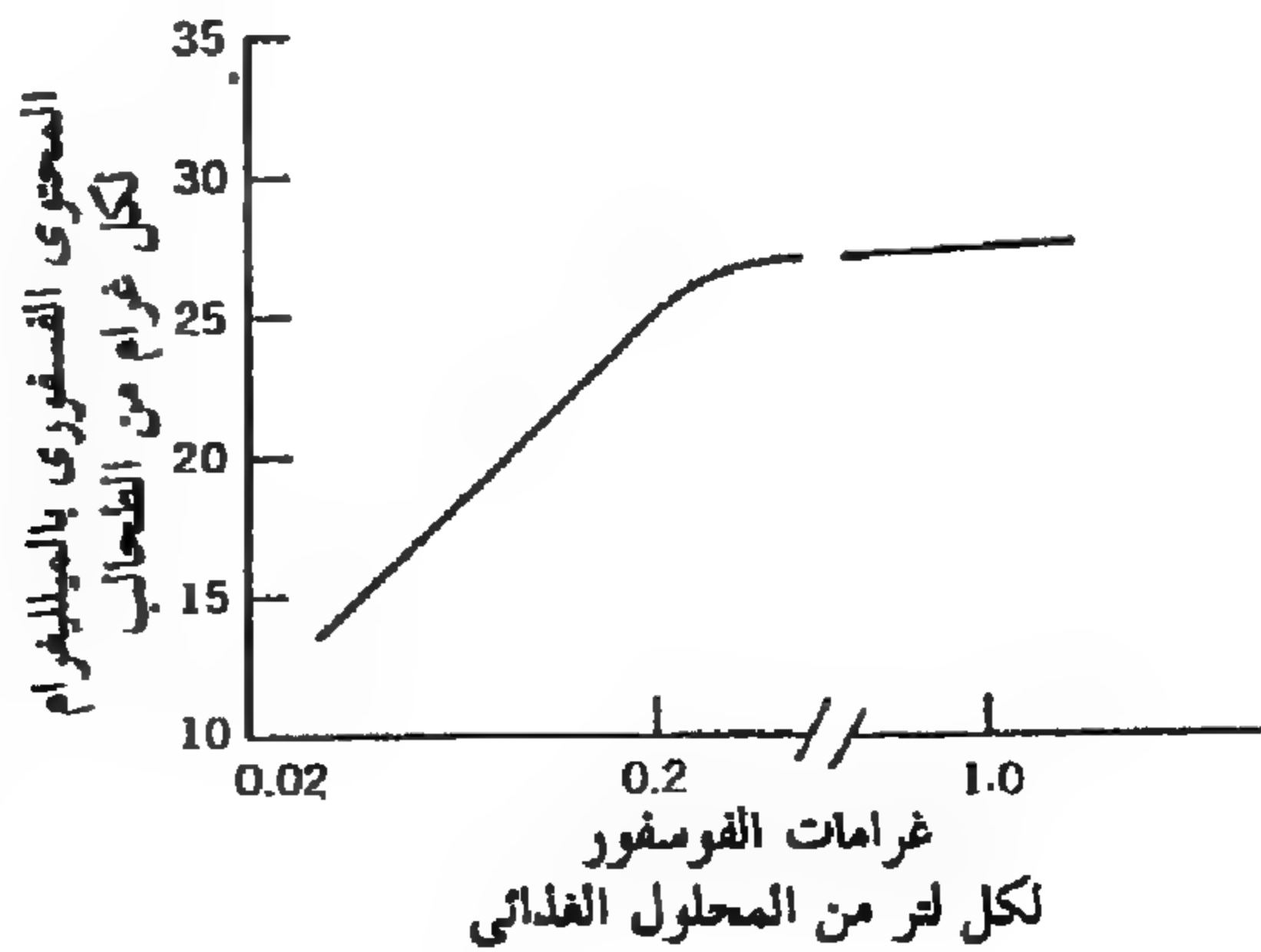
سبق لنا وأشرنا لهذه المناطق باسم الحيز الخارجى. أما الجزء المتبقى من الكبريتات المعلمة فيشير إلى تلك الأيونات التى جرى نقلها نقلاً فعالاً إلى الحيز الداخلى. أن أيونات الكبريتات المعلمة والموجودة فى الحيز الداخلى، فلا تستطيع الانتشار إلى الحيز الخارجى، أثناء فترة الامتصاص العكسى، كما ولا تستطيع أن تتبادل من أجل الحصول على أيونات الـ SO_4 للنظير المستقر فى محلول كبريتات الكالسيوم.

تأثيرات التشبع Saturation effects المشاهدات العديدة التى تدعم مفهوم الحامل كانت قد أوضحت فى حالات تراكيز الملح الأعلى كثيراً فى الوسط المحيط أن معدلات الامتصاص تبدو وكأنها تقترب من نهاية عظمى. ويقول آخر هناك نقطة تشبع saturation point يتم الاقتراب منها عندما تكون كل المواقع الفعالة للحوامل مشغولة بأيوناتها. ويسهل على المرء أن يرى التشابه بين هذه الحالة وبين تأثير التشبع المعروف للغاية فى التفاعلات الانزيمية. إن حقيقة ثبات معدل الامتصاص عند حد أقصى أثناء فترة زمنية طويلة نسبياً، قد توحي لنا بمشاركة عدد محدد من الحوامل تعمل أثناء ذلك بكفاءتها القصوى أن صح التعبير ومن هنا نجد أن المواقع الفعالة الموجودة على الحوامل تبقى فى الحالة السابقة مشغولة طول الوقت فأول ما يطلق أحد الحوامل أيونا حمله إلى الحيز الداخلى، سرعان ما يرتبط بأيون آخر من الحيز الخارجى فى النسيج وهكذا. ومن هنا نجد أن الدورة فى حالة نقطة التشبع تكون فى حركة لا يمكن الاسراع بها أكثر

من سرعتها عن طريق زيادة نسبة تركيز الملح. يوضح الشكل (7-14) مثلاً لتأثير مستويات التركيز في إمتصاص خلايا نبات الكلوريللا chloralla للفوسفات.

التخصيص Specificity: يعطينا مفهوم الحامل تفسيراً معقولاً لحقيقة أن الجذور تمتص الأيونات بالانتخاب. ويعنى هذا أن الأيونات تمتص بمعدلات متفاوتة، وأنها تتمتع بمستويات مختلفة لتراكمها في النسيج الجذري. ويوحى هذا بوجود حوامل تخصصية. ويبدو هذا التخصيص صارماً نوعاً ما بالنسبة للأيونات غير المتشابهة في سلوكها الكيميائي، بينما يبدو ضعيفاً أو حتى لا يوجد بالنسبة للأيونات متشابهة السلوك الكيميائي. لقد أبرز ابستين Epstein وهاجين (20) Hagen أن الأيونات الموجبة الأحادية التكافؤ للبوتاسيوم potassium والسيزيوم cesium والروبيديوم rubidium تتنافس فيما بينها في الاستحواذ على نفس موقع الارتباط. ويعنى هذا أنه من الممكن أن ينخفض معدل إمتصاص الروبيديوم إذا ما أضيف إلى المحلول الغذائي الحاوي له كل من البوتاسيوم والسيزيوم. كما وأن زيادة نسبة تركيز الروبيديوم تستطيع التغلب على التأثيرات المثبطة الناجمة عن وجود الأيونين الآخرين. لا يشبط كل من الصوديوم sodium أو الليثيوم lithium إمتصاص الروبيديوم، مما يؤكد اختلاف مواقع ارتباط أيوناتها. كما وجد أن السيلينات selenate تثبط من إمتصاص الكبريتات بينما ليس لها تأثير يذكر على إمتصاص الفوسفات أو التترات (36).

ويمكننا هنا أن نجد تماثلاً مع فعل الانزيم على مادة الاساس enzyme-



شكل 7-14: المحتوى الفسفوري لنبات الكلوريللا Chlorella التي نمت في محاليل غذائية تحتوي على تراكيز مختلفة للفوسفور.

substrate activity. فمن المعروف جيداً في الدراسات الانزيمية ما يسمى بالتثبيط التنافسي، ويفسر في الغالب على أساس تجاذب متبادل بين الاساس substrate والمثبط وتنافسهما على المواقع النشطة من الانزيمات. فالحامل، مثله في ذلك مثل الانزيم يمكن أن يملك موقع ارتباط يجذب أيونين أو أكثر، كما يمكن لهذا الموقع أيضاً أن يفاضل بين الأيونات وينتخب ما يشاء، مثلما يفاضل الانزيم بين مواد الاساس substrates المختلفة. ويعتقد الباحث أن أوجه التشابه بين فعاليات الحوامل وفعاليات الانزيمات تقدم دعماً متيناً لمفهوم الحوامل في الامتصاص الفعال للأملاح.

سوف نناقش فيما يلي آليتين محتملتين لامتصاص الملح. وتقوم الآليتان على مفهوم الحامل – واحدة منهما تشارك فيها السيوكرومات، بينما تعمل الأخرى بمساعدة الـ ATP.

مضخة السيوكروم Cytochrome pump

لاحظ الباحث الأوائل أنه رغماً عن اعتماد مراكمة الأملاح على طاقة التحول الغذائي، لم تبدو هناك علاقة كمية تربط بين امتصاص الاملاح وبين التنفس respiration. ولكن الباحثان لونديجارد Lundegardh وبرستروم Burstrom (41) قد ادّعا وجود مثل هذه العلاقة وتربط بين إمتصاص الايونات السالبة وبين ما اسمياه بالتنفس «الايوني السالب» أو «الملحي» «anion” or “salt” respiration». إذ لاحظنا أن معدل التنفس يزيد عندما ينقل النبات من الماء الى محلول ملحي. أما كمية الزيادة في معدل التنفس عن المعدل الطبيعي أو الاساسي، والتي يسببها نقل النبات أو النسيج من وسط مائي الى وسط ملحي – فتدعى بالتنفس الملحي.

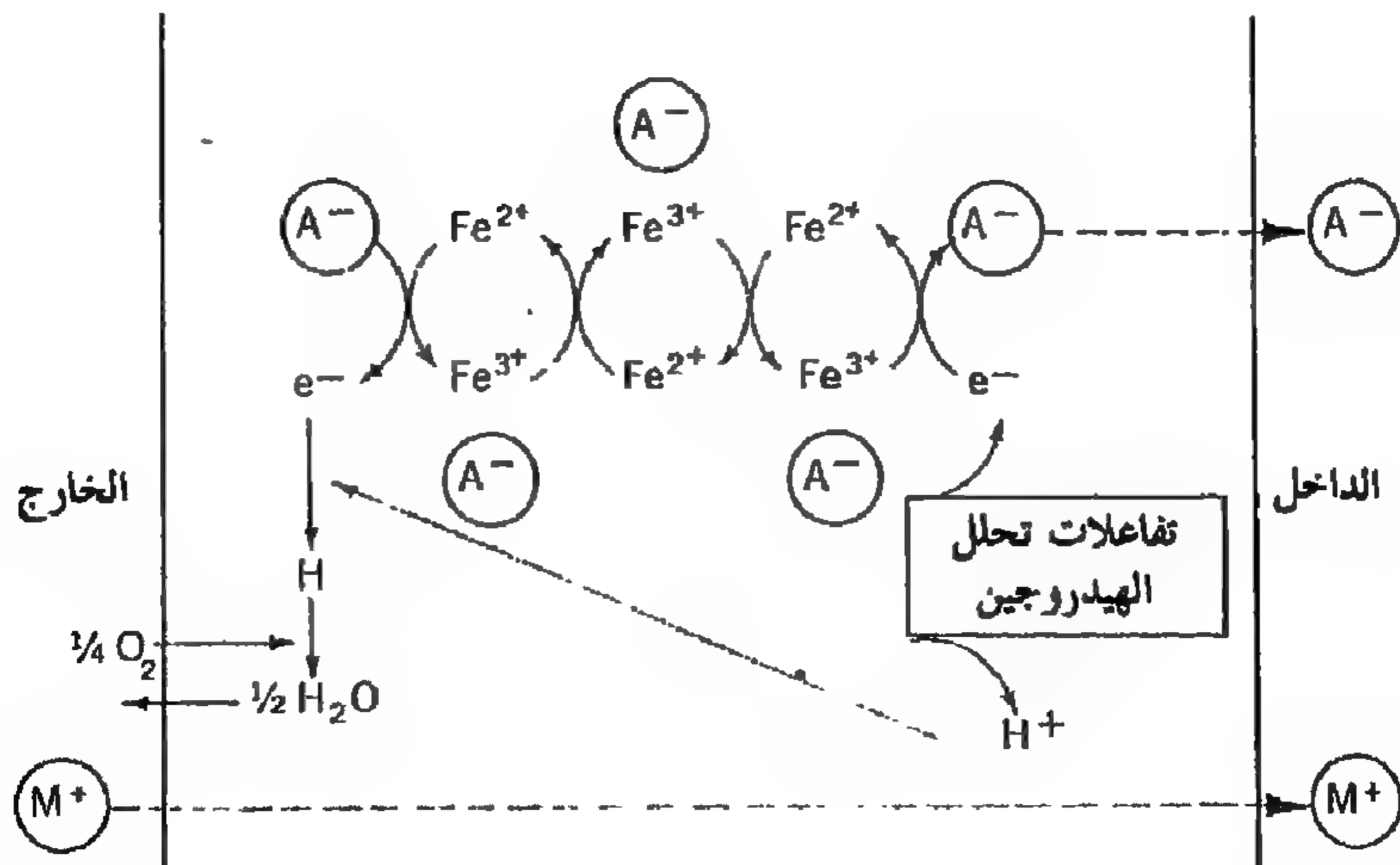
لقد طورت الملاحظات الأساسية الى أبرزها كل من لونديجارد وبرستروم وتوسعت منذ ذلك الحين حتى صارت نظرية متكاملة تعالج الامتصاص الفعال للأملاح، صاغها لونديجارد بنفسه (39، 40) وفرضيات هذه النظرية تتلخص فيما يلي:

1- لا يعتمد إمتصاص الأيونات السالبة على إمتصاص الايونات الموجبة، بل يحدث عبر آلية مختلفة تماماً.

2- يوجد تباين في تركيز الأوكسجين oxygen concentration gradient ويبدأ من السطح الخارجى للغشاء حتى سطحه الداخلى، وبذا تشجع عملية الاكسدة عند السطح الخارجى، بينما يزيد الاختزال عند السطح الداخلى.

3- يحدث النقل الفعلى للأيونات السالبة عبر منظومة سيتوكرومية.

لوجود علاقة كمية رابطة بين امتصاص الأيونات السالبة وبين التنفس الملحى، وحيث تغيب هذه العلاقة فى حالة إمتصاص الايونات الموجبة، فقد افترض إقتصار النقل الفعال على الأيونات السالبة وحدها. لقد أدى تثبيط التنفس الملحى، ومن ثم تثبيط إمتصاص الأيونات السالبة بواسطة استخدام السيانيد cyanide أو أول اكسيد الكربون carbon monoxide، الى أن يقترح علينا لونديجارد أن نقل الأيونات السالبة يتم عبر الانزيمات السيتوكرومية المؤكسدة cytochrome oxidase، واحتمال أن تكون السيتوكرومات هي حوامل الأيونات السالبة anion carriers. يوضح الشكل (8-14) تمثيلاً تخطيطياً لنظرية لونديجارد عن السيتوكرومات.



شكل 8-14: تمثيل تخطيطي لنظرية سيتوكروم لانديجارده فى إمتصاص الأملاح. تمتص الايونات (A^-) إمتصاصاً فعالاً عبر «مضخة السيتوكروم». وتمتص الكيتونات (M^+) إمتصاصاً غير فعال. راجع النص للحصول على مزيد من الشرح.

بناء على نظرية لونديجارد، فإن التفاعلات الجارية بفعل انزيم الـ dehydrogenase، والحادثة عند السطح الداخلى، تنتج بروتونات (H^+) والكثرونات (e^-). وتتحرك الالكثرونات الناتجة الى الخارج عبر سلسلة سيتوكرومية cytochrome chain، بينما تتحرك الأيونات السالبة الى الداخل. عند السطح الخارجى للغشاء يتأكسد حديد السيتوكروم السابق اختزاله فاقداً فى ذلك أحد الكثروناته ومكتسباً ايون سالب عوضاً عنه. ومن ثم يتحد الالكثرون الطليق مع بروتون واوكسجين مكوناً الماء. وعند السطح الداخلى، يختزل حديد السيتوكروم السابق اكسدته عبر إضافة الكثرون اطلق عبر تفاعل اشترك فيه انزيم dehydrogenase. ويطلق الأيون السالب عند السطح الداخلى فى هذا التفاعل الأخير. وتمتص الأيونات الموجبة إمتصاصاً غير فعال فى سبيل موازنة فرق الجهد الناتج عن مراكمة الأيونات السالبة على السطح الداخلى.

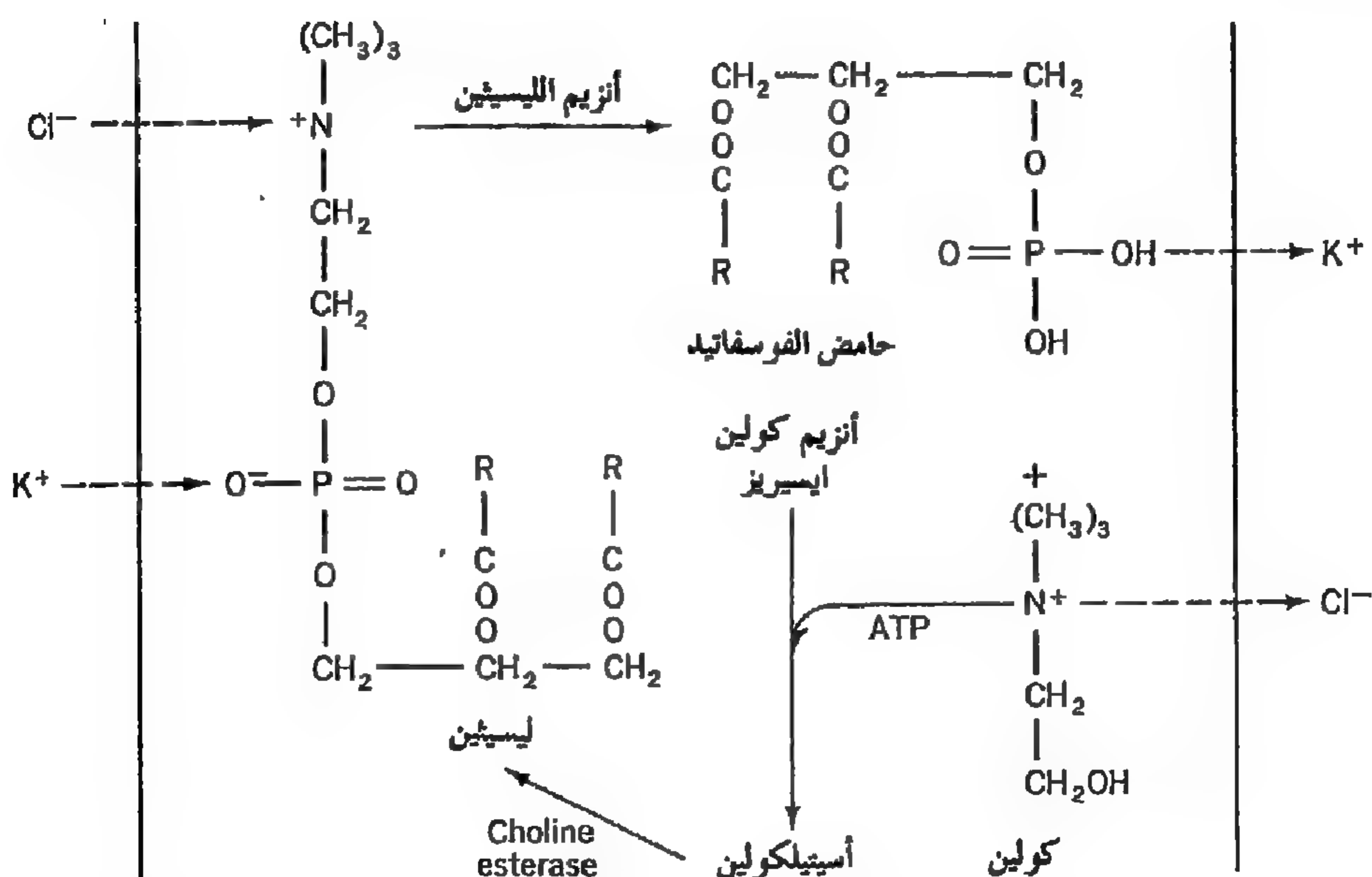
رغم أن نظرية النقل السيتوكرومى تمنحنا صورة جلية عن كيفية مشاركة طاقة التحولات الغذائية فى عملية الإمتصاص الأيونى، إلا أنها لم تحظى بالقبول العام، بل واجهت إنتقادات العديد من الباحثين. وعلى سبيل المثال، وجد روبرتسون Robertson وآخرون (51) أن 2,4-dinitrophenol (DNP)، وهو عامل مشبط للفسفرة التأكسدية oxidative phosphorylation يزيد من التنفس، ولكنه يقلل من الإمتصاص الملحى. وينتج عن هذا أنه يجب إدخال الفسفرة فى أية نظرية للمراكمة الأيونية. وبهذا يقع الاقتراح الأصلى بأن الأيونات السالبة وحدها هى التى تستطيع تحفيز التنفس، تحت طائلة النقد الشديد. فمثلاً وجد كل من هاندلى Handley وأوفرستريت Overstreet (22) أن كلاً من أيونات البوتاسيوم والصوديوم قد حفزت التنفس. وأخيراً إذا ما أخذنا بوجود حامل واحد لكل الأيونات السالبة، لظهر جلياً بين الايونات السالبة التنافس على الاستحواذ على مواقع الارتباط. ويتناقض هذا بطبيعة الحال مع ماسبق ايراده فى نقاشنا من حقيقة عدم وجود تنافس بين الأيونات السالبة للكبريتات، والنترات والفوسفات.

آلية الحمل بمشاركة الـ ATP (ATP) Carrier mechanism involving ATP

يصبح اكتشاف كل من روبرتسون وآخريين (51) تثبط الـ (DNP) لعملية

الامتصاص الملحي، دليلاً قوياً على مشاركة الـ (ATP) في الامتصاص الملحي الفعال. فالتراكيز المنخفضة من الـ (DNP) سوف تعيق تماماً تكوين الـ (ATP)، ولا يؤثر ذلك بالزيادة أو النقصان في التنفس.

لقد قدم بينيت - كلارك Bennet - Clark (2) آلية مقترحة للامتصاص الفعال للأملاح تستفيد من الـ (ATP). إذ اقترح الباحث احتمال أن تكون الدهون الفوسفورية phospholipids على جانب من الأهمية في عملية نقل الأيونات عبر الأغشية الصماء impermeable بدون هذا الاقتراح. وأثناء هذا النقل يخلق الليسيثين lecithin، وهو من الدهون الفوسفورية ويهדרج (يتميع) بأسلوب دوري، مكتسباً في ذلك الأيونات عند السطح الخارجي، ومطلقاً إياها بالهدرجة hydrolysis إلى الحيز الداخلي ويتطلب تخليق أحد مكونات هذه الدورة الفسفاتيكية phosphatide cycle على أقل تقدير، وجود الـ (ATP). يوضح الشكل (9-14) رسماً تخطيطياً «للدورة الفسفاتيكية» وكيفية أدائها أثناء النقل الأيوني.



شكل 9-14: تمثيل تخطيطي للدورة الفوسفاتيكية. إلى اليسار، تلتقط الأيونات من الحيز الخارجي بواسطة الليسيثين. يسبب التحليل الهيدروجيني لمجمع الليسيثين الأيوني في إطلاق الأيونات إلى الحيز الداخلي. ومن ثم يعاد تخليق الليسيثين.

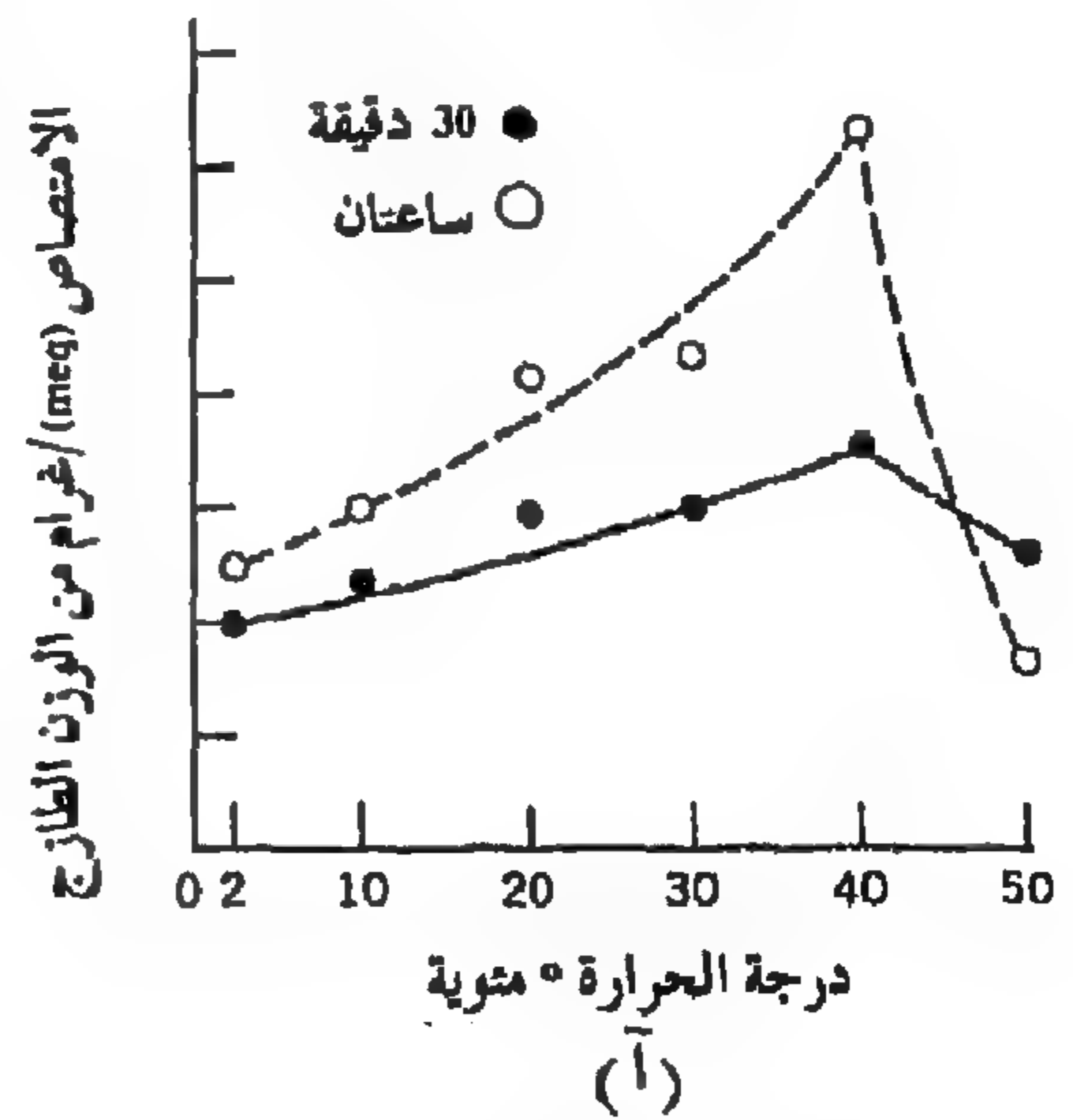
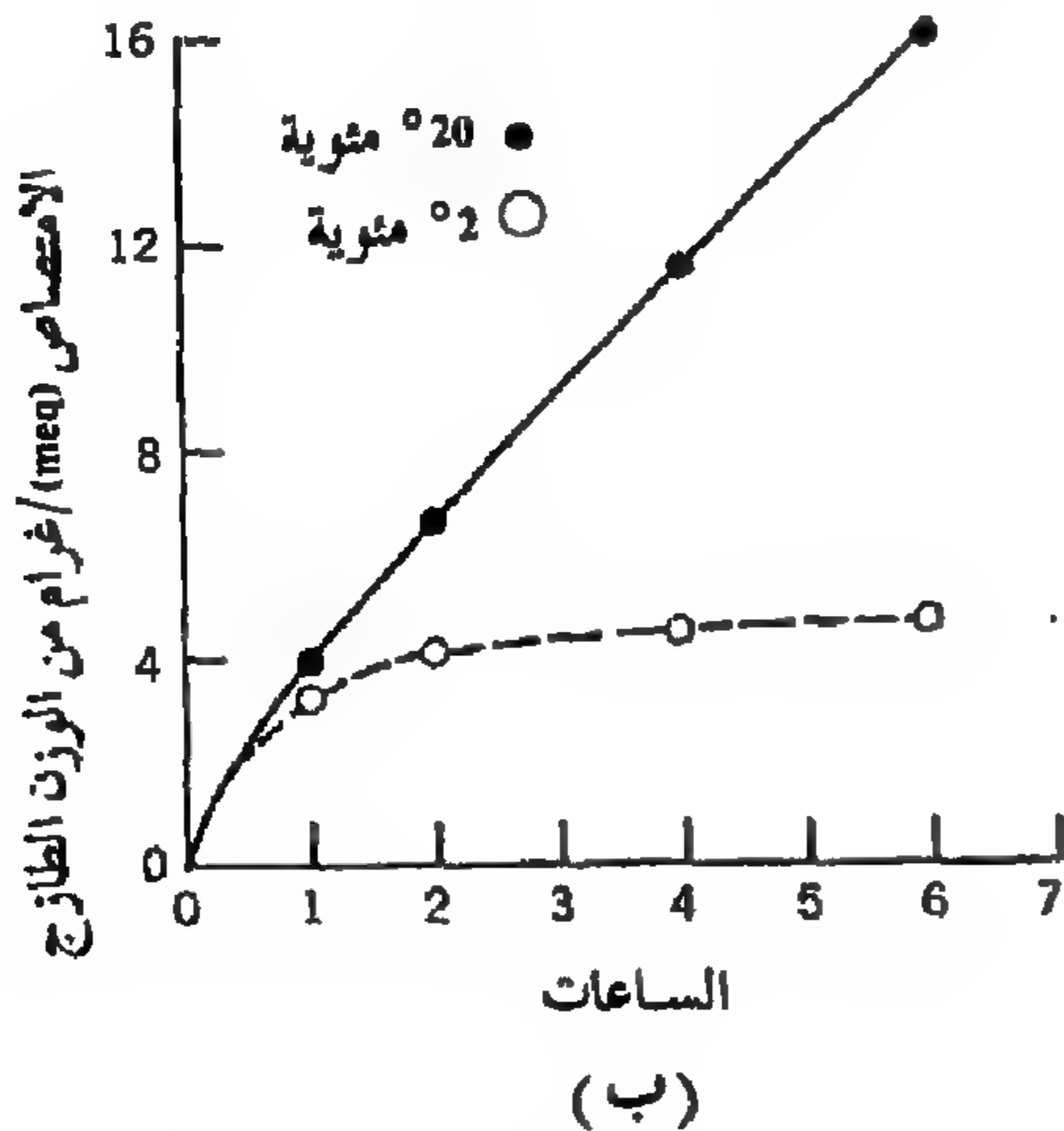
العوامل المؤثرة في امتصاص الأملاح

Factors affecting salt absorption

تعرض النشاطات الفيزيائية والكيميائية الحيوية في الكائنات الحية لتأثير البيئات الخارجية والداخلية المحيطة بها. ولا يكون إمتصاص الأملاح استثناء من هذا. إذ يتسارع أو يتباطأ أو يحتفظ بتوازن دينامي *dynamic equilibrium* متأثراً بمجمع من العوامل المتشابكة ودائبة التغير. لقد تعلم الباحث دراسة تأثير عوامل منفردة بواسطة التحكم في البيئة المحيطة وتفحص تأثير العامل المنفرد موضع البحث. ولقد تم ذلك أثناء دراسة إمتصاص الأملاح، بما أدى الى حصولنا الآن على صورة واضحة المعالم تقريبا، رغم إفتقارها لصفة الاكتمال، عن كيفية تتابع خطوات هذه العملية في الطبيعة بيئتها التي لا تثبت على حال. وسوف نناقش فيما يلي تأثير درجة الحرارة والرقم الهيدروجيني (pH) والضوء والاكسجين والشد *oxygen tension* والتفاعل والنمو على إمتصاص الأملاح.

درجة الحرارة Temperature

يؤدي إرتفاع درجة الحرارة عموماً الى تسارع في عملية إمتصاص الأملاح. ولكن تأثير درجة الحرارة على امتصاص الاملاح محصور في مدى ضيق نسبيا. فعلاوة على الاسراع بامتصاص الملح، فسوف يؤدي إرتفاع درجة الحرارة الى



شكل 10-14: (أ) تأثير درجة الحرارة على امتصاص أيونات البوتاسيوم بواسطة شرائح أنسجة الجزر carrot المغسولة، خلال ثلاثين دقيقة، وساعتين. (ب) إمتصاص أيونات البوتاسيوم بواسطة شرائح أنسجة الجزر المغسولة، خلال فترة مطولة من الوقت، وتحت درجة حرارة 2°C مئوية، ودرجة 20°C م.

مستوى يتجاوز حد أقصى لها، الى تثبيط الامتصاص ومن ثم الى إيقاف العملية تماماً (شكل 10-14). والارجح تماماً أن تحدث التأثيرات المثبطة الناتجة عن إرتفاع درجة الحرارة بسبب عملية denaturation of enzymes (فقد الانزيمات لخواصها الطبيعية)، تلك الانزيمات المشاركة إما في إمتصاص الاملاح مباشرة، أم في تخليق بعض المكونات الضرورية لامتصاص الاملاح.

يتأثر كل من عمليتي الامتصاص الفعال وغير الفعال بتغيرات درجة الحرارة. فمثلاً يعتمد معدل الانتشار الحر على طاقة حركة الجزيئات أو الأيونات المنتشرة، وتعتمد هذه الطاقة بدورها على درجة الحرارة. وبهذا فسوف يؤدي خفض درجة الحرارة الى تباطؤ أى عملية تعتمد على الانتشار الحر. وسوف يبطئ انخفاض درجة الحرارة بالطبع التفاعلات الكيميائية الحيوية الداخلة في النقل الفعال.

درجة تركيز أيونات الهيدروجين Hydrogen ion concentration

يتأثر مدى إتاحة الأيونات في التربة، وهو ماناقشناه في الفصل السابق، بدرجة تركيز أيونات الهيدروجين تأثيراً عميقاً. فتغير مقدار الـ (pH) تؤثر في تأين المحاليل الكهربائية electrolytes أو في رقم التكافى valence number للأنواع المختلفة من الأيونات. ولنذكر مثلاً: يعتبر أيون الفوسفات أحادى التكافؤ H_2PO_4^- هو أنسب أشكال الفوسفور التي يسهل على النبات الانتفاع بها. ولكن كلما إقرب الوسط المحيط من (pH) أكثر قلوية، يصبح متوفراً إنتاج الفوسفات ثنائى التكافؤ (HPO_4^{2-}) ثم ثلاثى التكافؤ (PO_4^{3-}). ونجد أن الأيون ثنائى التكافؤ متاح بالكاد (بصعوبة) للنبات، بينما يكون الأيون ثلاثى التكافؤ غير متاح بالمرّة. وحيث يسهل على النبات إمتصاص أيونات الفوسفات أحادية التكافؤ، عن تلك ثنائية التكافؤ، يظهر تسارع في إمتصاص الفوسفات عند الرقم الهيدروجينى (pH) الحامضى. ولقد أشار روبرتسون (50) إلى أن النبات اذ يمتص البورون في صورة حامض غير متحلل H_3BO_3 —undissociated acid، أو في صورة أيون الـ H_2PO_3^- ، يتأكد إمتصاص البورون أيضاً بسرعة تزيد مع انخفاض الـ pH. وعلى النقيض من الملاحظات السابقة في حالة الأيونات السالبة نجد أن زيادة مقدار الـ pH تحبذ إمتصاص الايونات الموجبة cations.

هناك العديد من التجارب التي أظهرت تأثيراً طفيفاً لتغيرات الـ pH، مقاسة بالنمو (50). تحدث تأثيرات مرموقة من جراء تغير الـ pH، عندما تثبط درجة إتاحة الأيونات. ومع ذلك، إذا ما كانت درجة تركيز الأيونات عالية بصورة كافية، يصبح متعذراً إظهار شح ذلك الأيون في النبات ضمن المدى الفسيولوجي للـ pH. ومن البديهي أنه إذا ما تجاوزنا المدى الفسيولوجي لقيم الـ pH، فسوف نتوقع الحاق الضرر بأنسجة النبات وكذلك في حوامل الأيونات مما يثبط في نهاية الأمر من حدوث إمتصاص الأملاح.

الضوء Light

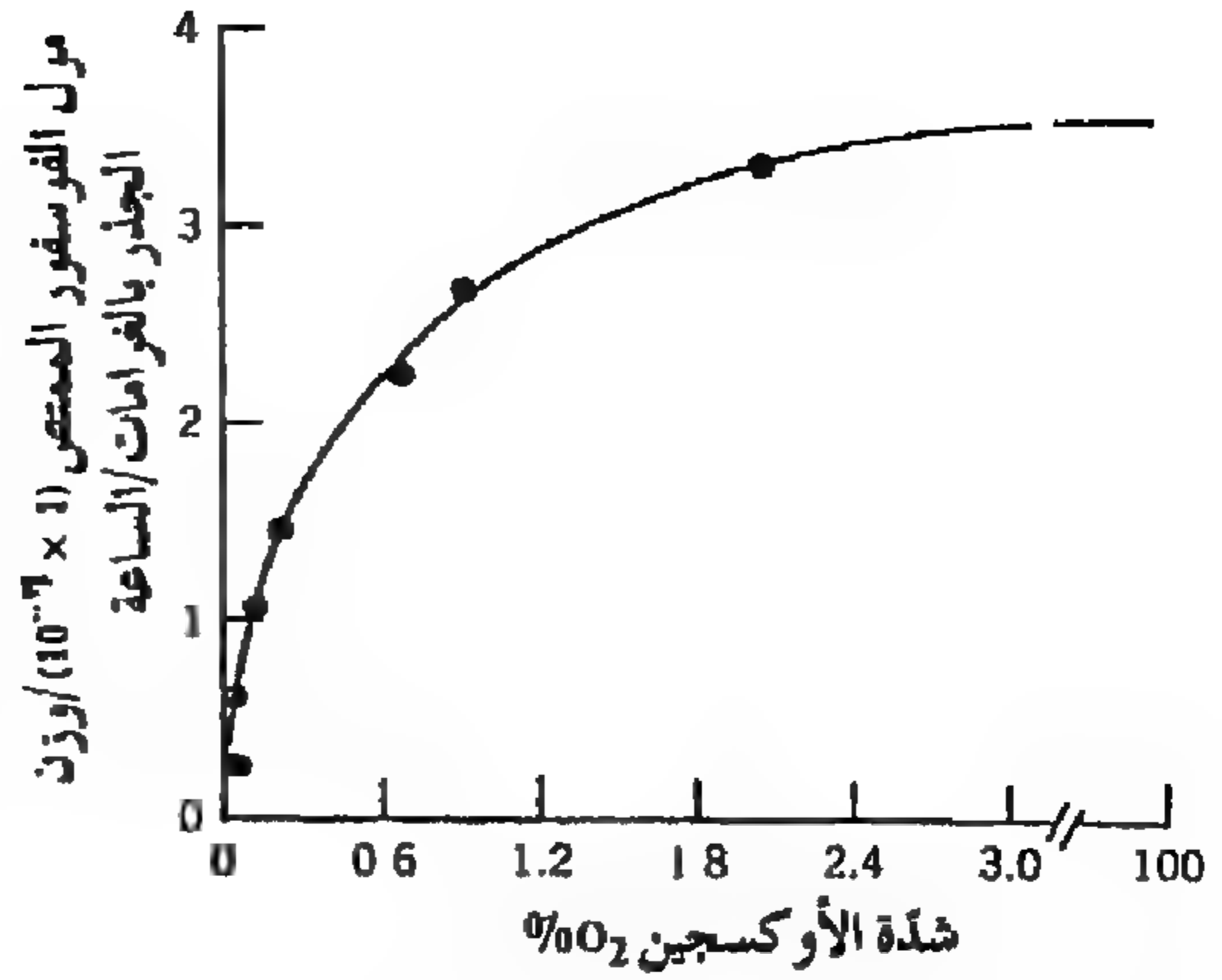
أن تأثير الضوء على انفتاح الثغور وإنغلاقها، وكذلك على عملية البناء الضوئي يؤثر تأثيراً غير مباشر على امتصاص الأملاح. فالثغور المفتوحة تزيد من الدفع الكتلي mass flow للماء في مجرى النتح Transpiration stream، وبهذا يمكنها التأثير بصورة غير مباشرة في إمتصاص الأملاح. تستمد عملية إمتصاص الأملاح وصعودها في النبات الطاقة من مصدرها الناتج عن عملية البناء الضوئي، كما يقوم الأوكسجين المحرر من العملية بتحسين ظروف الامتصاص الفعال للأيونات.

الشدة الأوكسجينية Oxygen tension

بسبب غياب الأوكسجين يتم تثبيط الطور الفعال active phase لامتصاص الأملاح. ولقد كانت هذه الملاحظة بحق هي من أقوى العوامل التي دعمت أولى نظريات النقل الفعال. ويمكن الوقوف على التأثير الحاد للأوكسجين في علمية إمتصاص الفوسفات من شكل (11-14).

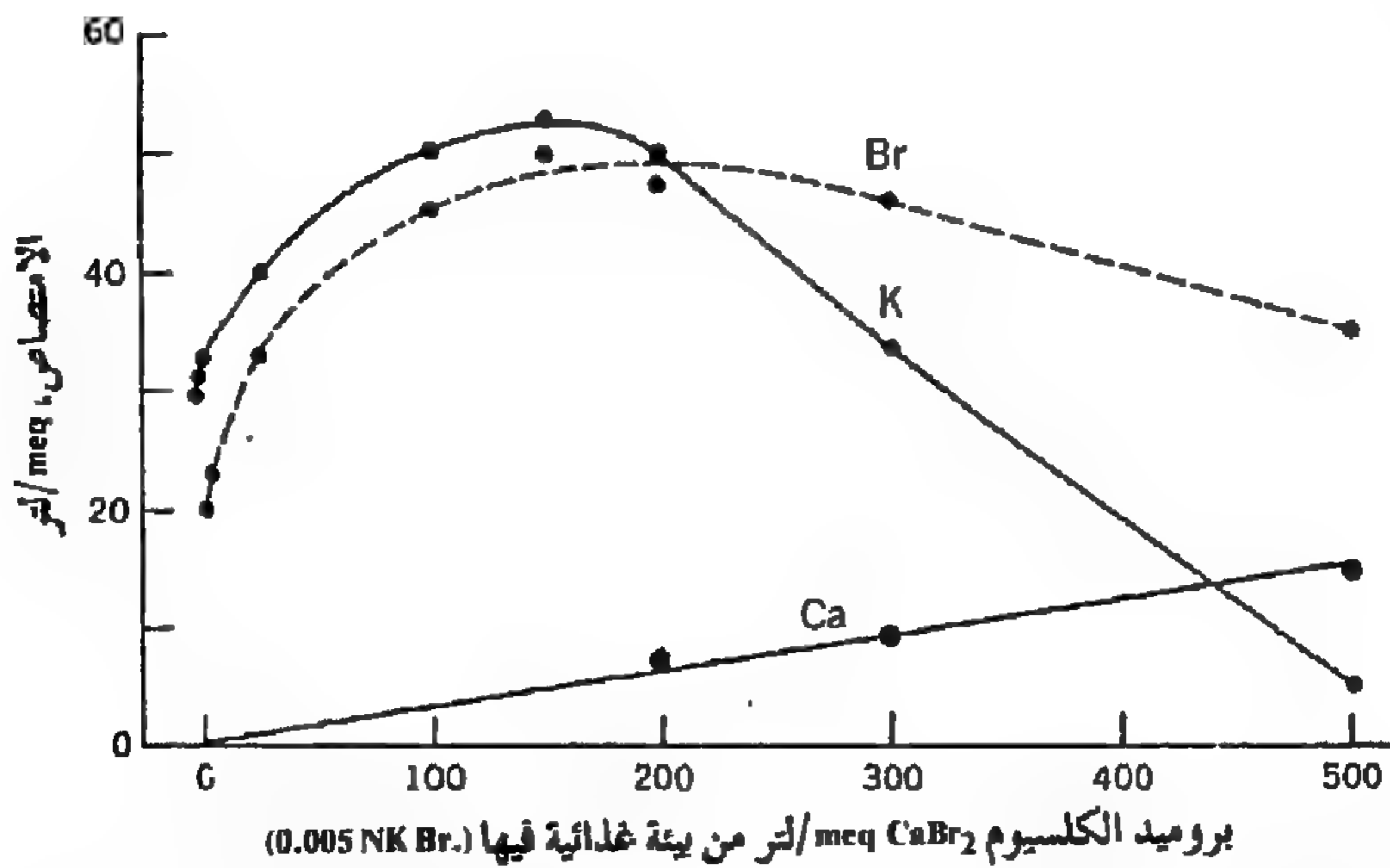
الفعل التبادلي Interaction

من المعروف جيداً أن امتصاص أحد الأيونات ربما يتأثر بوجود أيون آخر. ففي أحد الدراسات التي جرت على امتصاص جذور الشعير barley لملح KBR،



شكل 11-14: تأثير الأوكسجين على إمتصاص الفوسفات بواسطة جذور الشعير المنقوعة في محاليل الفوسفات $1 \times 10^{-4} M$ (pH 4).

وجد الباحث فييت Viets (57) أن إمتصاص البوتاسيوم يتأثر بوجود الكالسيوم والمغنسيوم وايونات موجبة أخرى متعددة التكافؤ في الوسط الخارجى. إن التأثير المزدوج لوجود الكالسيوم على إمتصاص كل من البوتاسيوم والبرومين قد لاحظته فييت أيضا. إذا وجد أن إمتصاص كل من البوتاسيوم والبرومين قد قل في غياب الكالسيوم كما قل أيضا عندما تواجد الكالسيوم بنسبة تركيز تزيد عن حد أقصى (شكل 12-14). كما لاحظ الباحث أفرستريت وآخرون (45) مثل ذلك التأثير للكالسيوم. ويتأثر إمتصاص المغنسيوم كذلك تأثيراً عكسياً بوجود الكالسيوم (44).



شكل 12-14: تأثير الكالسيوم على إمتصاص البوتاسيوم (K) والبروم (Br). لاحظ أن إمتصاص كل من البوتاسيوم والبروم في ظروف نسبة منخفضة من تركيز الكالسيوم، سوف يزيد. ومع زيادة نسبة تركيز الكالسيوم، يثبط إمتصاص البوتاسيوم والبروم.

إن الفعل التبادلي لعدة أيونات (K, Cs, Li, Rb, Na) قد وصف من قبل الباحثين ايبستين Epstein وهاجين Hagen (20) كتنافس للاستحواز على مواقع الارتباط على الحوامل. فمثلاً وجد الباحثان أن البوتاسيوم والروبيديوم rubidium والسيزيوم cesium تتنافس جميعها فيما بينها على موقع ارتباط مشترك. ومن جهة أخرى لا يتنافس الليثيوم والصوديوم فيما بينهما بسبب أن كل منهما موقع ارتباط خاص به. ولقد وجد مؤخراً أن الباريوم والكالسيوم والسترونتيوم strontium تتنافس فيما بينها على موقع ارتباط مشترك، لا يشارك في عملية الامتصاص الفعال للمغنسيوم (21).

وعلى ما يبدو فإن الفعل التبادلي بين الأيونات يرتبط أساساً بمدى إتاحة مواقع الارتباط على الحوامل وتخصيصها. فإذا ماتورت مواقع الارتباط بصورة كافية، يتضاءل تأثير الفعل التبادلي ومن ثم تمتص الأيونات ذات مواقع الارتباط المشتركة بكفاءة قصوى. وإذا كان موقع الارتباط الخاص بأيون ما عالى التخصص لهذا الأيون، لا يجب أن يتأثر إمتصاص هذا الأيون بوجود أيونات أخرى.

النمو Growth

يمكننا خلال فترة زمنية قصيرة دراسة إمتصاص الأملاح بواسطة أنسجة النبات بدون تدخل من نمو النبات. ولكن إذا ما طالت مدة الدراسة، ربما يتأثر إمتصاص الأملاح تأثيراً كبيراً بالنمو. إذ يمكن أن يسبب نمو النسيج أو النبات في زيادة المساحة السطحية، وعدد الخلايا، وتخليق مواقع ارتباط جديدة، أو حوامل جديدة، وكلها من العوامل التى سوف تحفز بالضرورة إمتصاص الأملاح. كما وأن زيادة حجم الماء الذى تمتصه الخلية أثناء نضوجها ربما تسبب في تخفيف التركيز الداخلى للأملاح، وبذا تسبب في زيادة فعاليات الامتصاص.

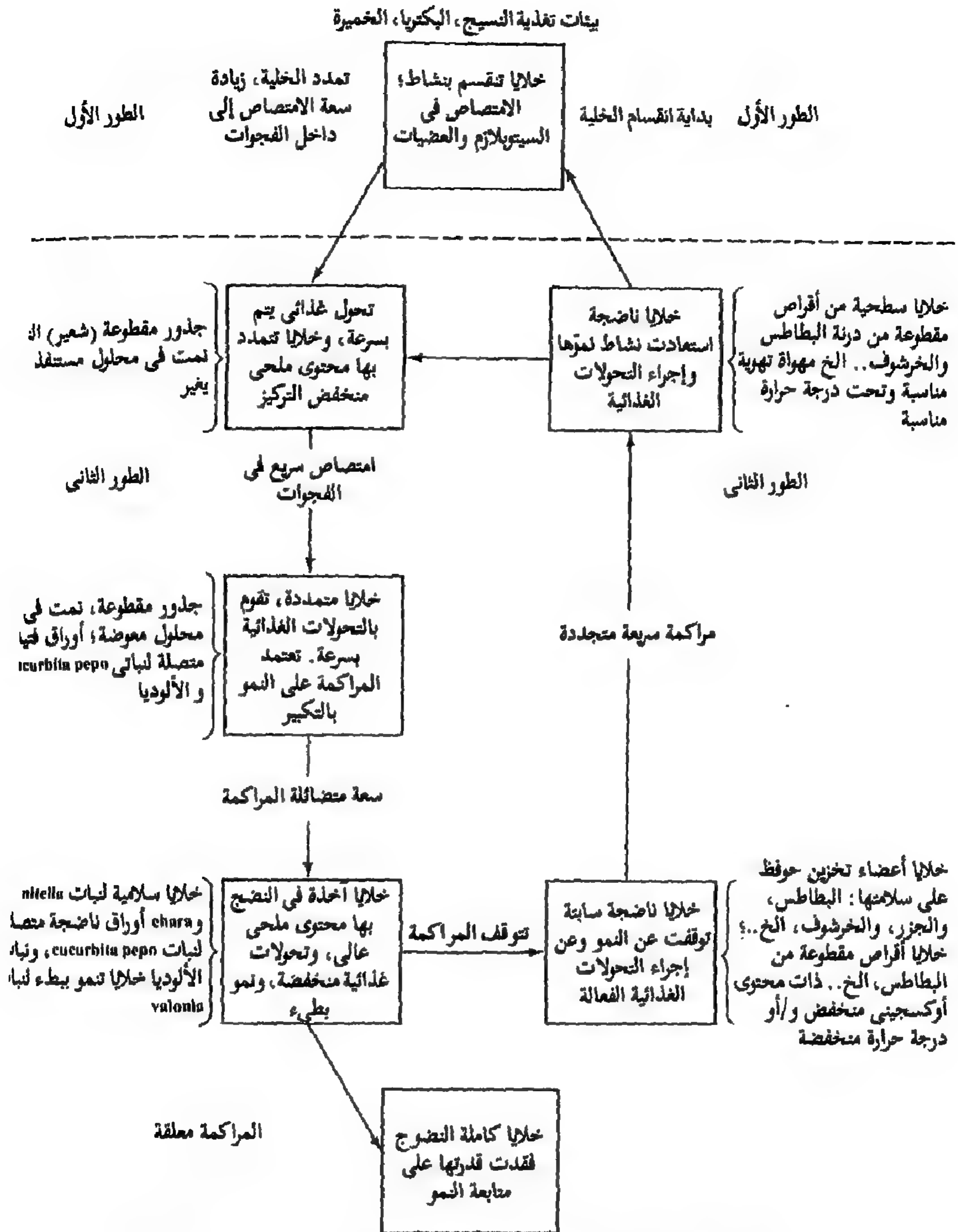
عند التعامل مع نمو نبات مكتمل، بدلاً من نسيج منه، علينا أخذ أطوار النمو المختلفة فى الاعتبار، جنباً الى جنب مع تأثيرها على إمتصاص الأملاح. ولناخذ مثلاً: كلما زاد عمر الجذر، فإن الكثير من المساحة السطحية له التى كانت

تشارك في إمتصاص الأملاح، يشتد تحولها الى أنسجة سيوبرينية suberized tissues، وبذا تصبح غير قادرة على امتصاص الملح. يتسبب تطور المجموع الخضري وما يصاحبه من نشاطات التحول الغذائي في إرتفاع الطلب على كثير من العناصر. وكما أشرنا في السابق أيضا، يصاحب الزيادة في نمو المجموع الخضري عادة زيادة في تحرك الماء، الذي يمكن أن يؤثر في الامتصاص غير الفعال للأملاح وتوزيعها. لقد لخص الباحثان ستيوارد Steward وستكليف Sutcliffe (54) تأثير النمو وتحولات الغذاء على مراكمة الأملاح، ويصور الشكل (13-14) هذا الملخص.

الانتقال Translocation

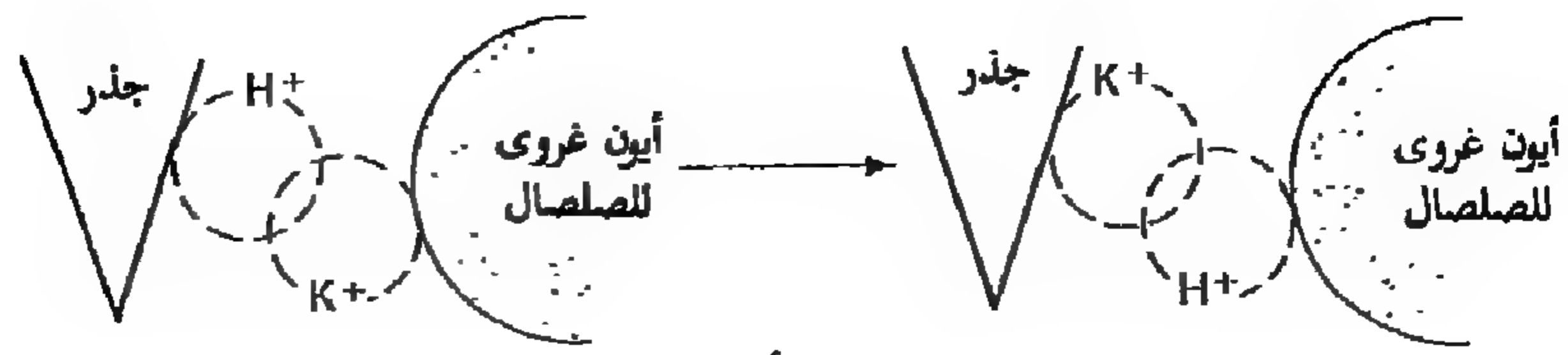
بعد أن ناقشنا مختلف آليات إمتصاص الاملاح ومراكمتها، يبدو تساؤل عن الكيفية التي تنتقل بها هذه الأملاح في النبات؟. لقد تم شرح مدى اتاحة الغذاء في التربة في حالتها السائلة والصلبة في نظريتين: (1) نظرية التبادل بالتماس the contact exchange theory (2) نظرية تبادل حامض الكربونيك the carbonic acid exchange theory. ولقد تعرض كل من الخطين الفكريين للدفاع عنهما أو إنتقادهما، غير أنهما لا يزالان محتفظين بحسن شرحهما لمدى اتاحة الاملاح المعدنية الموجودة في التربة بالنسبة للنبات، (شكل: 14-14).

بناء على رأى واضعى نظرية التبادل بالتماس – جينسى H. Jenny، و أفرستريت R. Overstreet (30،31)، يمكن أن تتبادل الأيونات من إحدى مواد الامتزاز adsorbent الى مادة أخرى (كما يحصل بين غرويات الطين clay colloids والجذر root) بدون مشاركة من مواد التحليل الكهربائي الحر free electrolytes. ويعنى هذا إمكانية إمتزاز أحد الأيونات من قبل جذر النبات بدون أن يسبق ذلك إذابته في محلول التربة. ويفسر المؤلفان ذلك بوصفه تراكب overlapping في حيزى ذبذبة الأيونات الممتزة. إن الأيون الذى يمتز كهروستاتيكيا electrostatically الى أحد الجسيمات، مثل جذر النبات، أو الى جزىء أو أيون غروى clay micelle للطين، لا يكون وثيق الارتباط به – بل نجده

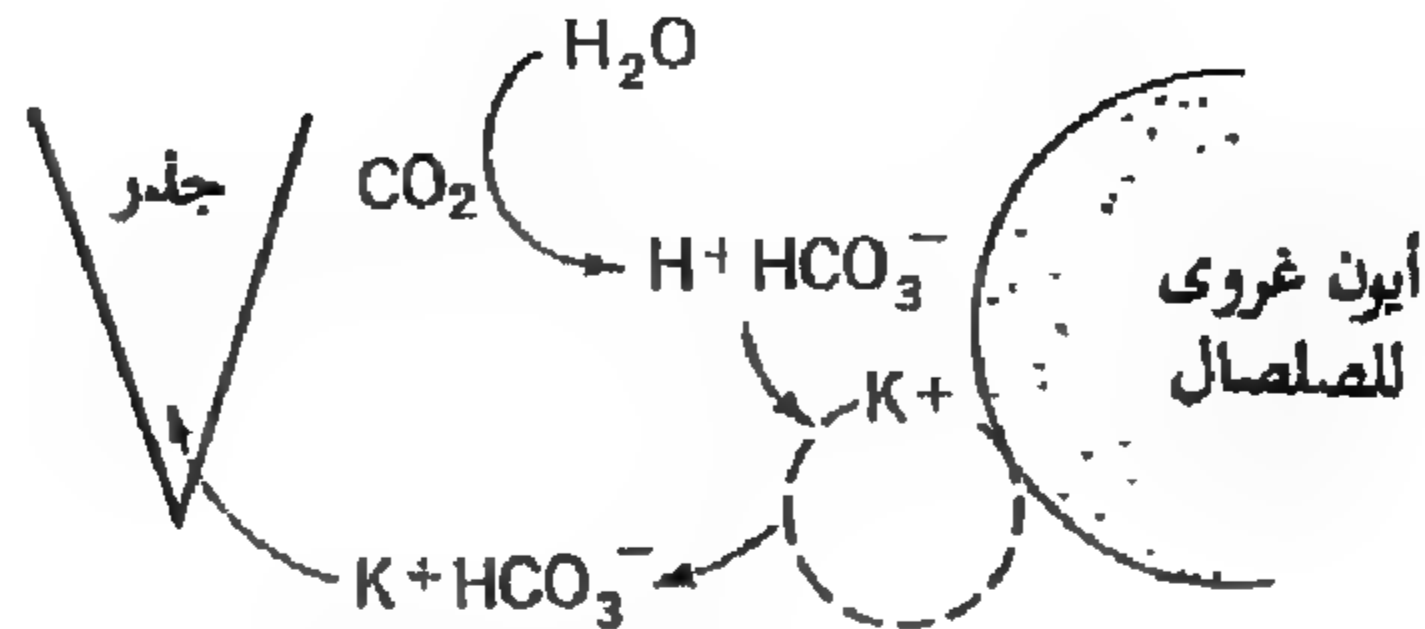


بارنتشوما التفاح والكشمري، بارنتشوما حراشف بصل، فلقات معزولة من نباتي البازلاء والفاصولياء،
والبطاطس، خزنت تحت درجة حرارة 2-3° مئوية، خلايا ناضجة من نبات *valonia*.

شكل 13-14: مراكمة الأملاح بالنسبة للنمو والتحولات الغذائية. في الطور الأول يتم التأكيد الرئيسي على إرتباط
الأيونات بمواقع مخصصة، التي لها المقدرة على التضاعف. يجرى التأكيد في الطور الثاني على الإفراز الفعال من
الفجوات.



(أ)



(ب)

شكل 14-14 : تمثيل تخطيطي لكل من (أ) نظرية التبادل بالتلامس، (ب) نظرية تبادل حامض الكربونيك.

يتذبذب في حيز صغير محدود من الفراغ فإذا أقتربت مادتين من مواد الامتزاز من بعضهما بدرجة كافية، ربما يتراكب حيز ذبذبة أيون سبق إمتزازه على أحد الجسيمات مع حيز ذبذبة أيون آخر سبق إمتزازه على جسيم آخر، ومن هنا ربما يقع تبادل أيوني بينهما (شكل: 14-14 أ).

يلعب محلول التربة دوراً هاماً في نظرية تبادل حامض الكربونيك، يتلخص في أن الحامض يوفر الوسط اللازم لتبادل أيوني بين الجذر وبين جزيئات التربة الغروية clay micelles. وبناء على هذه النظرية فإن ثانى اكسيد الكربون المحرر من عملية التنفس الحادثة في الجذر سوف يكون حامض الكربونيك (H_2CO_3) ويكون الأخير متماساً مع محلول التربة. ويتحلل حامض الكربونيك في محلول التربة مكوناً أيوناً موجباً (H^+) وإيوناً سالباً (HCO_3^-). ومن هنا تنتشر أيونات الهيدروجين الى الجزيئات الغروية للطين، حيث يمكن تبادلها مع أيونات موجبة ممتزة على سطح جزيئات التربة. أما تلك الايونات الموجبة التي كانت ممتزة أصلاً على سطح صلصال التربة فتطلق الى محلول التربة، وهناك تصبح حرة في الانتشار الى سطح الجذر حيث يمكن إمتصاصها بالتبادل مع ايون (H^+) أو في صورة أزواج من الأيونات مع البيكربونات (شكل: 14-14 ب).

يعتبر إمتصاص الجذور الفعلي للاملاح إمتصاصاً فعالاً وغير فعال في نفس

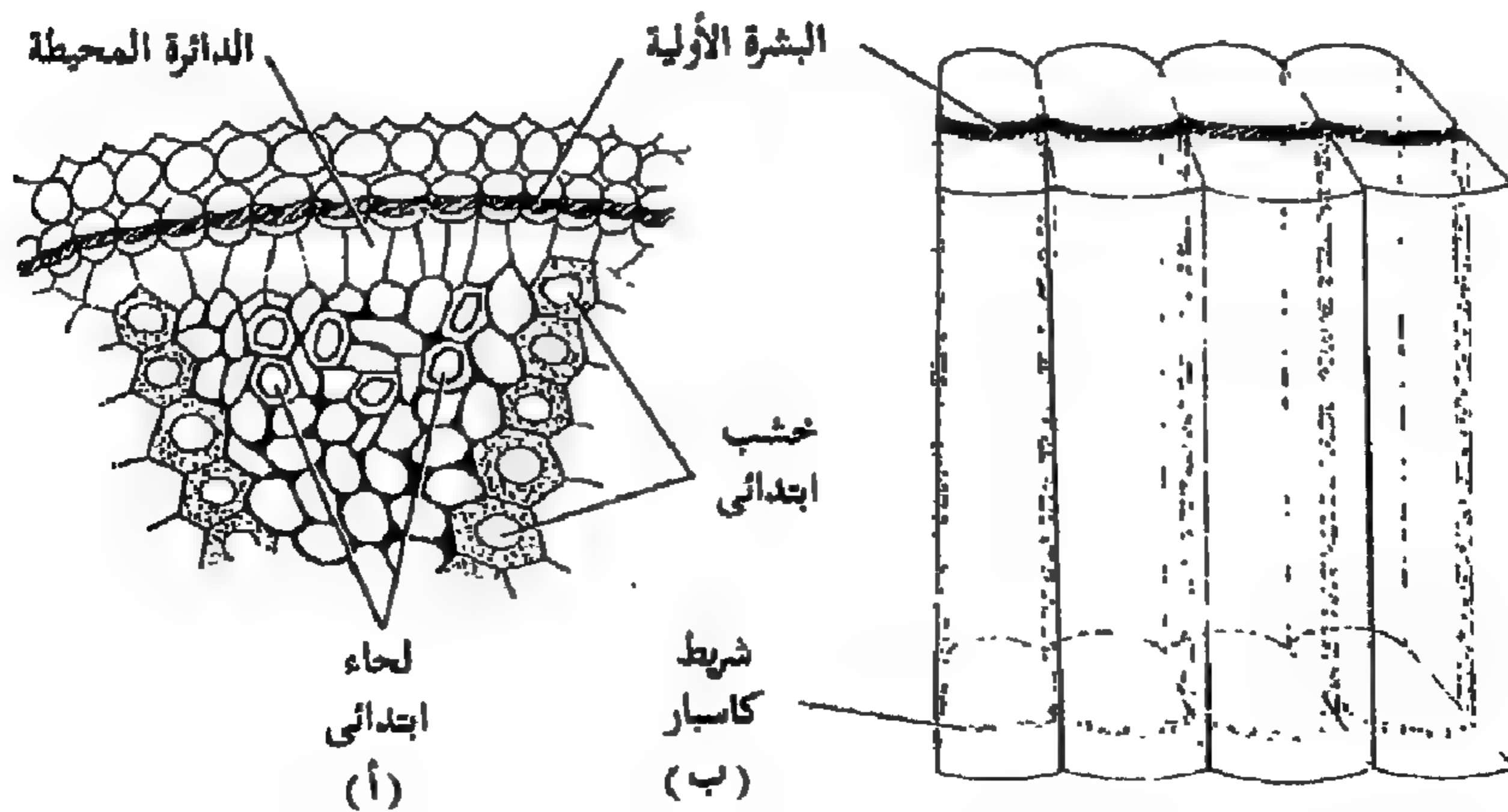
الوقت. فتتحرك الأملاح الى الحيز الحر الظاهري هو إمتصاص غير فعال، وه الذى يتيح الفرصة أمام الانتشار الأيونى الحر – هناك بعض الارتباك حول تحد. المساحة من الخلية التى يحتلها الحيز الحر الظاهري. فبعض الباحثين، مث ليفيت (37) يعتقد بأن هذه المساحة محددة بكونها جدار الخلية. ولكن باحثي آخريين قد أشاروا الى أن جزءاً من سيتوبلازم الخلية يمكن أيضاً أن يدخل ضم الحيز الحر الظاهري. أما الحيز الداخلى، حيث تراكم الأملاح الى نسب تركي تزيد عن تلك التى فى الوسط الخارجى، فيعتقد بأنه يشمل جزءاً من السيتوبلازم والفجوة. وبأخذ الصورة المرسومة أعلاه فى الاعتبار، علينا الآن أن نحدد كيفية تحرك الملح الممتص من السطح الخارجى للجذر، عبر القشرة cortex، ثم الى حيزات lumina خلايا التوصيل الميتة الخاصة بالانسجة الوعائية stele.

ويعتقد عموماً أن الأيونات الممتصة تتحرك بحرية كبرى داخل الجذر حتى تصل الى القشرة الداخلية endodermis، وبعدها يتأخر تغلغها بسبب شريط كاسبان Casparian strip. أن الحسابات التى أجراها كل من بتلر Butler (12) و ايبستين (18) لتقدير حجم الحيز الحر الظاهري، قد دعمت كثيراً من الاعتقاد بأن طاقة التحولات الغذائية لا يحتاج إليها لكى تصل الأملاح المعدنية الى القشرة الداخلية. فإذا ما فرضنا أن جزءاً من السيتوبلازم يحتله الحيز الحر الظاهري، يصبح من المحتمل كثيراً أن تتحرك الأيونات المنتشرة دونما عائق نسبياً خلال جدران الخلية المبتلة وكذلك بلازموديسمات (الروابط البلازمية) plasmodesmata خلايا القشرة متجهة الى القشرة الداخلية. وفى هذا الخصوص يمكن أن يكون كل سيتوبلازم خلايا القشرة مترابطاً عبر البلازموديسمات، وهى التراكيب التى تتيح مسارات جيدة لحركة الأملاح. يدعى مجمع السيتوبلازم وجدائل strands الاتصال البينى – السيمبلاست symplast.

كان شرح كيفية نقل الأملاح عبر البشرة الأولية، ومرورها خلال حيزات lumina الأوعية الخشبية، حيث تتم مراكمتها عكس فرق التركيز، كان كل ذلك من المشاكل المحيرة للعديد من السنوات – وحيث أن تراكم الأملاح في فجوات الخلايا هو عملية فعالة، فهو أيضاً عملية تدخل فيها طاقة التحول الغذائى

حيث ينتفع بها في مراكمة الاملاح في الأوعية الخشبية. تقيم خلايا القشرة الداخلية من نفسها حاجزاً أمام الانتشار غير الفعال للأيونات، ويعتقد بأن السمة الحاكمة في هذا المجال تكمن في شريط كاسبار. فشريط كاسبار هو حزام من السيوبرين suberin موجود في الجدار الابتدائي الذي يحيط تماماً بكل خلية من خلايا القشرة الداخلية، وفي أغلب الحالات يعبر الصفائح الوسطية middle lamella، مكوناً بذلك تركيباً سيوبرينياً يحيط بالجذر بلا انقطاع (شكل: 15-14). أضف الى ذلك أن البروتوبلاست مضمون اتصاله بهذا الحزام. وبسبب وجود هذا الشريط، لا يمكن للمواد في صورة محاليل أن تمر بين جدران خلايا القشرة الداخلية أو من خلالها. كما لا تستطيع هذه المواد أيضاً أن تمر بين البروتوبلاست وبين الجدار، وذلك بسبب التوصيل المحكم بين البروتوبلاست وبين الجدار، وذلك بسبب التوصيل المحكم بين البلاوتوبلاست وبين شريط كاسبار. ومن هنا يتحدد المسار الوحيد المتاح - الا وهو من خلال البروتوبلاست.

لقد اقترح الباحثون العديد من النظريات لتفسير مسار الأملاح عبر القشرة الداخلية الى أن تصل الى الخشب. وأحدى هذه النظريات التي يبدو أنها تتمتع باجماع القبول تقريباً قد اقترحها كل من كرافت Crafts وبروير Broyer (16)



شكل 15-14 : (أ) موقع البشرة الأولية وشريط كاسبار بالنسبة للحاء والخشب في جذر نبات نجمة الصباح (morning glory (convolvulus arvensis) ؛ (ب) رسم تخطيطي لأربع خلايا من البشرة الأولية توضح استمرارية شريط كاسبار.

يقول هذان الباحثان بوجود تدرج لانخفاض تركيز الأوكسجين وارتفاع تركيز ثاني اوكسيد الكربون يبدأ بالقشرة وينتهى عند أوعية التوصيل (الاسطوانة الوعائية). ويعنى هذا أن الخلايا الحية الموجودة فى منطقة الأوعية الخشبية مباشرة ستنال قدرأ ضئيلاً من نشاطات التحول الغذائى. وحيث تكون الطاقة مطلوبة لمراكمة الأملاح عكس فرق تركيزها، ثم الاحتفاظ بهذا الملح، فإن هذه الخلايا المذكورة سوف تفقد أملاحها، على عكس ما يحدث فى خلايا القشرة (15). وحيث يستحيل الانتشار المرتد من خلال شريط كاسبار، لا يبقى غير تحرك الاملاح باتجاه وحيد فقط - فقد الاملاح الى تجاويف lumina الأوعية الخشبية.

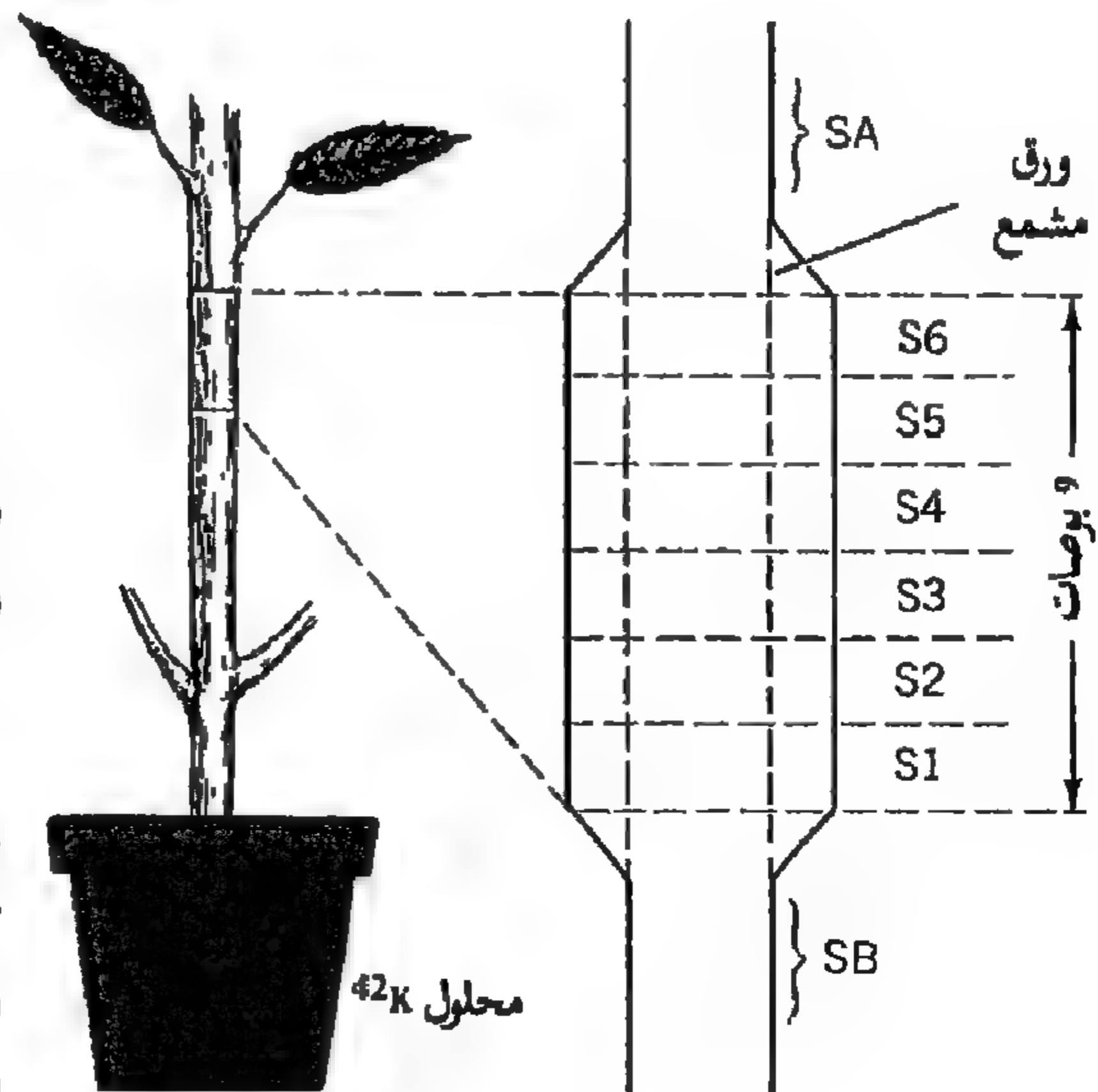
تداول الأملاح المعدنية Circulation of miniral salts

تنقل الأملاح بعد مراكمتها فى الأوعية الخشبية للجذر، الى المجموع الخضرى shoot، وعند وصولها الى الأخير توزع ثم يعاد توزيعها من جديد الى كل أجزاء النبات. فعلى سبيل المثال فإن الأملاح المعدنية التى ترسبت فى أوراق المجموع الخضرى ربما تسحب أولاً أفقياً ومن ثم تنقل الى أجزاء أخرى للنبات (مثلاً الى المناطق التكاثرية reproductive areas أو الى الأوراق الفتية). كما ربما توجد أيضاً إعادة توزيع عامة للعناصر عالية الحركة highly mobile فى النبات.

يتم تداول العناصر بوجه عام فى الانسجة الوعائية vascular tissues. ولقد كان من الأمور الشاقة فعلاً تحديد أى الأنسجة الوعائية مسئولة عن تزويد مسار للأملاح كى تعبر من منطقة ما الى منطقة أخرى فى النبات، ولقد عكف على دراسة ذلك إختصاصيو فسيولوجيا النبات، ولم يتمكنوا من ذلك قبل اكتشاف طرق التعقب بالنظائر المشعة radioactive tracers. ومنذ إدخال هذه الطرائق، تم اكتشاف عدة مسارات مختلفة تنتقل عبرها الأملاح. سوف نناقش فيما يلى حركة الأملاح فى الخشب، وفى اللحاء، وانتقالها أفقياً بين هذين النسيجين، ثم الخارجة من الورقة.

إنتقال الأملاح في السخشب Translocation of salts in the xylem : إنطلاقاً من الشواهد المتراكمة من خلال الثلاثة عقود الماضية، ازدادت درجة يقيننا بأن الأملاح التي تراكمت في الأوعية الخشبية للجذر، تحمل الى أعلى مع مجرى النتح. لقد تم استعراض ظاهرة إنتقال الأملاح الى أعلى في أنسجة السخشب بطرق عديدة. لقد أظهرت تجارب الحولقة ringing التي أجراها بعض الباحثين (13، 43، 47) أن إنتقال الأملاح الى أعلى لم تعقه إزالة أنسجة اللحاء. فكمية كبيرة نسبياً من الأملاح الذائبة قد تم تعقبها في عصارة السخشب xylem sap عن طريق التحليل المباشر. وإذا ما كانت الأملاح تحمل الى أعلى في مجرى النتح، كان باستطاعة المرء ملاحظة زيادة في إمتصاص وصعود الأملاح من جراء إحداث زيادة في معدل النتح. ولقد سجلت هذه الملاحظة من قبل أرنون وآخرين (1) أجروا أبحاثهم على نبات الطماطم. فلقد وجدوا أن الفوسفات المشعة المعلمة قد صعدت الى قمة نبات الطماطم بسرعة اكبر كثيراً في ظل ظروف شجعت حدوث نتح عال (مثل أشعة الشمس الساطعة)، عن سرعة صعودها في ظروف لا تشجع هذا النتح. كما أبرز ستكليف (56) أنه إذا ما ثبت النتح في ورقة عن طريق تغطيتها بكيس من البلاستيك الشفاف، يقل تبعاً لذلك إنتقال الأملاح المعدنية الى هذه الورقة بالذات بدرجة ملموسة.

شكل 14-16 : طريقة لتعقب نقل الأملاح الى أعلى وجانبياً. لقد تم فصل قلف نبات willow عن خشبه بواسطة شريط من الورق المشمع عرضه 9 بوصات بدون الحاق أذى بالقلف أو الخشب. ترك النبات ليمتص البوتاسيوم المشع ^{42}K لمدة 5 ساعات، قبل تحليل مقاطع معالجة وأخرى سليمة للكشف عن البوتاسيوم المشع. يمكن الاطلاع على نتائج التحاليل في الجدول (1-14).



لقد تأتي للباحثين ستاوت Stout وهو جلاند Hoagland (55) التوصل الى شواهد مقنعة للغاية على أن مسار النقل الصاعد للاملاح يكون من خلال نسيج الخشب، وذلك باستعانتها بالتعقب بالنظائر المشعة. لقد اعتنى المؤلفان بفصل القلف bark والخشب عن ساق نبات الصفصاف willow طولها تسع بوصات (225 مم). ولقد أدخلت ورقة مغطاة بالشمع بين الخشب والقلف. وكانت الطرق المتبعة بحيث حوفظ على استمرارية أنسجة كل من الخشب والقلف دون إخلال، كما لم يمس النبات بأذى أثناء ذلك. واتيح للنبات إمتصاص بوتاسيوم مشع لمدة خمس ساعات، ومن ثم جرى تحليل مقاطع من الساق المعالجة للكشف عن البوتاسيوم المشع (شكل: 14-16، وجدول: 14-1).

تبين القراءات المعطاة في كل من الشكل والجدول بوضوح تام أن البوتاسيوم قد جرى نقله الى أعلى عبر نسيج الخشب. وعلاوة على ذلك أظهر تحليل المقاطع الأعلى والأدنى من جزء الساق المعزول قلفه، أنه قد حدث تبادل عرضي للبوتاسيوم بين الخشب واللحاء وذلك بسهولة ويسر، إلا أن متابعة نقل البوتاسيوم الى الأعلى أو الأسفل قد تخلفت عن معدلها. وإذا ما افترضنا أن الورقة المشمعة التي ادخلت لتعزل القلف عن الخشب صماء تماما بالنسبة للبوتاسيوم المعلم والمحمول في مجرى النتح، يكون علينا أيضا افتراض حدوث القليل (حتى ولو القليل جداً) من النقل عبر نسيج اللحاء. ويقوم هذا الافتراض جدول 1-14: نتائج التجربة الموضحة في شكل (14-16 آ).

القسم	الفرع المعري stripped branch		الفرع غير المعري unstripped branch	
	⁴² K الموجود في القلف bark ppm.	⁴² K الموجود في الخشب wood ppm.	⁴² K الموجود في القلف bark ppm.	⁴² K الموجود في الخشب wood ppm.
SA	53.0	47	64	56
S6	11.6	119		
S5	0.9	122		
S4	0.7	112	87	69
S3	0.3	98		
S2	0.3	108		
S1	20.0	113		
SB	84.0	58	74	67

على قاعدة من تعقب كميات صغيرة من الاشعاعية فى القلف الموجود على طول المنطقة المعزولة. لقد استعرضت تجربة ستاوت وهوجلاند أيضا أن نقل الأيونات الى أعلى يحدث عادة فى نسيج الخشب، وأن تبادل عرضى بين الخشب والكمبيوم واللحاء يحدث بسهولة تامة. ولقد وضح مؤخراً هذا التبادل بين النسيج الوعائى عبر الكمبيوم وذلك فى نباتى القطن cotton والفاصولياء beans (7،6).

النقل العرضى للأملاح Lateral translocation of salts : لقد لاحظنا من خلال التجربة السابقة أنه توجد حركة عرضية أخرى علاوة على نقل الاملاح الى أعلى. وتتم هذه الحركة بين الأنسجة الوعائية. وعلى وجه العموم فإن نسيج الخشب مفصول عن نسيج اللحاء بواسطة طبقة من خلايا حية، تعد استمراراً للنسيج الكمبيومى cambial tissue. ويعتقد أن نسيج الكمبيوم هذا يمكن أن يكون مسئولاً الى حد ما عن تنظيم كمية الأملاح المحمولة الى الأعلى فى مجرى النتح. ومن الواضح أن إذا لم يتم تنظيم عملية تحرك الاملاح الى أعلى بطريقة ما، لم تكن لتلبى حاجة بعض مناطق النبات من الأملاح. إذ يوجد الكمبيوم فى وضع يسمح له بالقيام بالتحكم بحركة الأملاح الى أعلى، والى أسفل والحركة الجانبية أيضاً، سواء من ناحية قدراته فى تحليل الغذاء أو قدراته الفيزيائية أيضاً. لقد اقترح بيدالف Biddulf (4) بأن تكون المراكمة الفعالة للأملاح بواسطة خلايا الكمبيوم قادرة على القيام بدور المراقب المانع لحدوث كنس «بلا تمييز indiscriminate» للأملاح الى أعلى عبر مجرى النتح.

إن التفرقة بين مختلف الاملاح المعدنية المحمولة عبر مجرى النتح، تلك التفرقة التى يقوم بها النسيج الكمبيومى من الممكن أن تحدث فعلاً. فمثلاً، إذا ما تواجد عنصر معين بنسبة تركيز كبيرة فى اللحاء، وكان هناك توازن بين اللحاء والكمبيوم، فالاحتمال الاكبر أن يكون تدخل مسار هذا العنصر الى مجرى النتح تدخلاً يمكن إهماله (4). وعلى النقيض من ذلك إذا كان وجود هذا العنصر بنسبة تركيز منخفضة فى اللحاء ستزيد بذلك المراكمة الفعالة لهذا

العنصر ويصبح انتقاله الجانبي الى اللحاء قوياً معزراً.

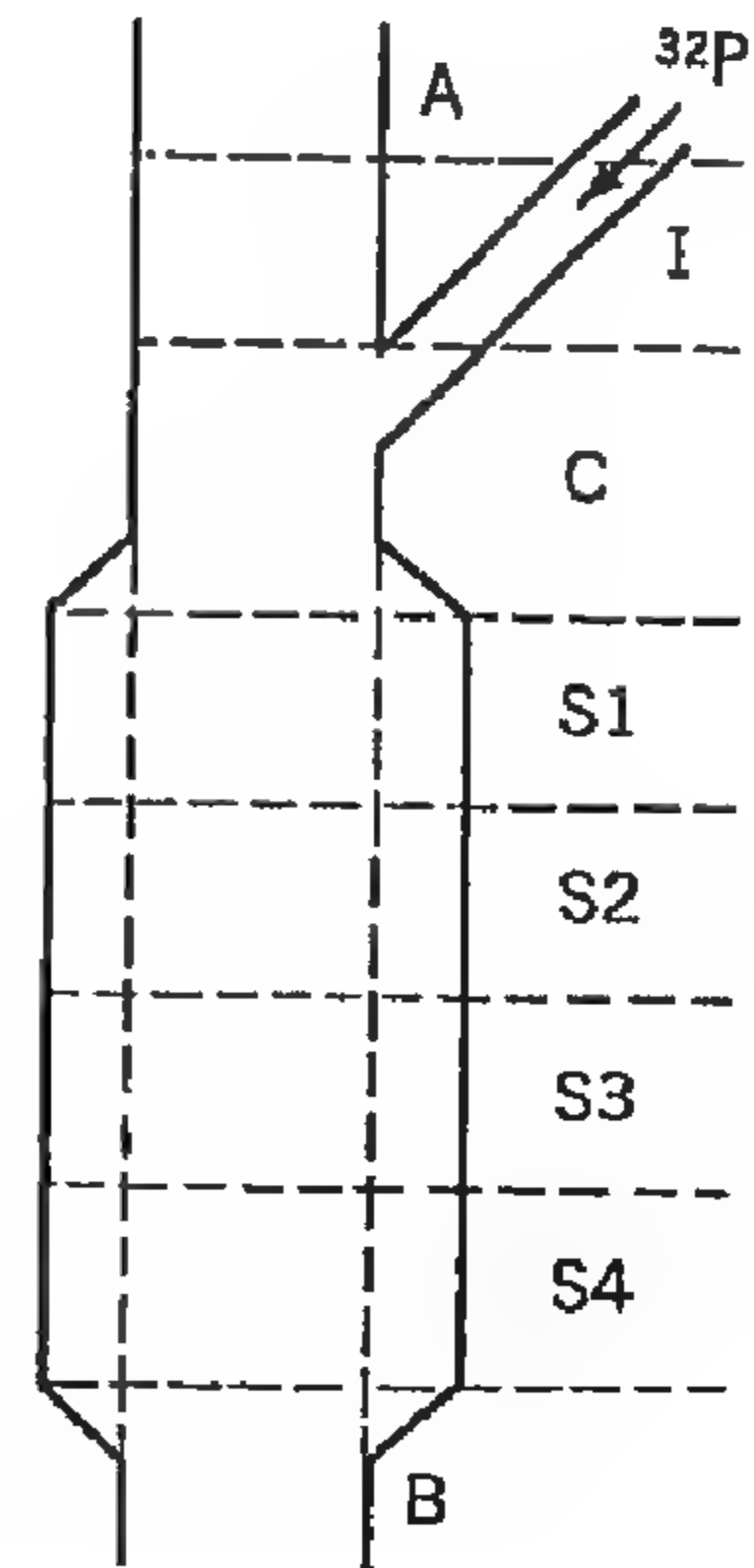
إنتقال الاملاح فى اللحاء Translocation of salts in the phloem : تحدث الحركة الابتدائية للاملاح فى الاتجاه الى أعلى عبر أنسجة الخشب ولكن كورتيس Curtis (17) قد استعرض عام 1935 أن الحركة الى أعلى التى تؤديها الأملاح المعدنية ربما تحدث خلال اللحاء أيضاً. فلقد بين الباحث أن نمو قمة الساق قد تخلف عند نزع حلقة من القلف من مكان مرتفع نسبياً على الساق ويبدو أن هذا يدعم مفهوم أن انتقال الاملاح الى أعلى يحدث أيضاً فى نسيج اللحاء. ورغمما عن ذلك، فبسبب موضع الحلقة المرتفع على الساق فى تجربة كيرتيس، علينا أن نفترض أن النفوذ الأساس على نمو طرف الساق كان بسبب إعاقة تحرك الأملاح الى خارج الأوراق السفلى (سنناقش هذا فى الجزء التالى)، وأنها قد انتقلت الى أعلى فى اللحاء، وليس بسبب الاملاح التى امتصها الجذر. ويقوم هذا الافتراض على أساس الملاحظة العامة بأن حلقة الساق بالقرب من مستوى الجذر لا تؤثر فى تغذية النبات بالأملاح.

كما أن حركة الأملاح الى الأسفل من خلال اللحاء قد بينتها الدراسات التى استخدم فيها التعقب الاشعاعى. فلقد بينت دراسة حركة الاملاح الى الخارج من الورقة، أن الأملاح التى دخلت المجرى الوعائى الرئيسى من مصادر الأوراق، تتحرك أساساً فى اتجاه هابط خلال أنسجة اللحاء (7،8). يوضح الشكل (14-17) والجدول (14-2) معطيات عن حركة الاملاح فى نسيج اللحاء. لقد رصدت حركة الأملاح الى أعلى أيضاً فى هذه التجربة بما يدعم ملاحظه كرتيس فى السابق. كما يوضح الجدول (14-2) أيضاً أن النقل الجانبي بين الأنسجة الوعائية يحدث عندما لا يفصل بين اللحاء والخشب فاصل. ويؤدى هذا الى استنتاج أن كلا النسيجين ربما يلعبان دوراً فى انتقال الاملاح المعدنية الى أعلى عند ابتعادها عن الأوراق.

ويبدو إذن أن هناك حركة باتجاهين تؤديها الأملاح فى نسيج اللحاء. وعلى

وجه العموم يعتقد بأن هذه الحركة هي حركة مزدوجة الاتجاه تقع في آن واحد عبر العناصر الغربالية نفسها sieve elements. ولكن كرافت (14) قد اقترح أن حركة المحاليل (العضوية وغير العضوية) خارج نطاق الورقة، ربما تحدث عبر قناتين مختلفتين للحاء، تتجه أحدهما إلى قمة النبات بينما تتجه الأخرى إلى قاعدته. ولقد قدمت الشواهد على حدوث هذه الحركة ثنائية الاتجاه، سواء تلك التي تؤكد حدوثها ضمن قناة واحدة، أو تلك التي تقول بتعدد القنوات لهذه الحركة. ويستحيل الآن التأكيد والجزم بصحة إحدى النظريتين ودحض الأخرى.

حركة خروج الأملاح من الورقة Outward movement of salts from leaves : لقد أظهرت الدراسات التي أجريت على التغذية بالأملاح المعدنية لأوراق النباتات النفضية (المتساقطة: deciduous plants) أنه قبل انفصال الورقة abscission مباشرة توجد حركة للأغذية المعدنية إلى خارج الورقة. ومن بين الأملاح المعدنية التي تتحرك إلى خارج الورقة نذكر النيتروجين، والبوتاسيوم، والفوسفور، والكبريت، والكلور، وربما الحديد والمغنيسيوم في ظروف خاصة. أما الأملاح المتبقية فتتضمن الكالسيوم، البورون، المنغنيز، والسيليكون



شكل 14-17 : طريقة لتعقب حركة الفوسفور المشع ^{32}P إلى أسفل بعد تقديمه إلى ورقة. لقد فصل القلف الموجود تحت عنق الورقة مباشرة في نبات القطن، وذلك عن خشب النبات بواسطة ورقة مشمعة، بحيث لا يلحق أذى بالقلف أو الخشب. ثم حقن الفوسفور المشع في نصل الورقة فوق المنطقة المفصولة مباشرة من الساق. وبعد مرور ساعة واحدة جرى تحليل المقاطع المبينة في الرسم، للكشف عن الفوسفور المشع ^{32}P . يوضح الجدول 2-14 نتائج التحليل.

(4). يقع سحب الأملاح الغذائية من الأوراق وذلك الى نسيج اللحاء في الأساس، كما سبق وأن أشرنا في الفترة السابقة (انظر شكل: 14-17 والجدول: 14-2).

لقد كشفت إحدى الدراسات التي أجريت على مسار الفوسفور المشع بالنسبة الى الأوراق الواقعة على مستويات متباعدة من النبات، كشفت عن أن الفوسفور المتعقب من الأوراق الأقرب الى المجموعة الجذرية سوف يتحرك على الأغلب الى أسفل في اتجاه الجذر، على حين أن الفوسفور الخارج عن الأوراق الواقعة في أعلى النبات، فسوف يتجه الى القمة في الغالب (4، 33). ويبدو أيضاً أن حركة الأملاح المعدنية الخارجة عن الأوراق الفتية نشطة النمو، غير موجودة تماماً تقريباً، وتتلاشى هذه الخاصية تدريجياً مع زيادة نمو الورقة حتى النضج التام. وفي كثير من الأحيان سوف تسحب الأوراق الفتية الأملاح المعدنية من الأوراق الأقدم والاكثر نضجاً، بما يجعل الأخيرة احتياطياً للأملاح الضرورية للأوراق الفتية. ويصبح هذا أكثر وضوحاً عند ظهور شح العناصر المعدنية مثل النتروجين والفوسفور، وهما عنصران سريعاً الحركة في النبات. وتظهر أعراض هذا الشح على الأوراق السفلى أول ما تظهر.

جدول 14-2: نتائج التجارب الموضحة في الشكل (4-17). كمية ^{32}P المشع المتعقب في كل قسم، مبينة بالمليغرامات.

القسم	النبات المعري stripped plant		النبات غير المعري unstripped plant	
	القلب bark	الخشب wood	القلب bark	الخشب wood
A		1.11		
I	0.458	0.100	0.444	
C		0.610		
S1	0.554	0.064	0.160	0.055
S2	0.332	0.004	0.103	0.063
S3	0.592	0.000	0.055	0.018
S4	0.228	0.004	0.026	0.007
B		0.653	0.152	

التداول وإعادة الانتفاع Circulation and reutilization

لقد اقترح ماسون وماسكيل Mason and Maskell (42) فى بحثهما أن الأملاح المعدنية تسحب الى أعلى فى مجرى النتج وتوجه الى الأوراق، ويعاد نقل الكميات الزائدة منها الى الأسفل عبر اللحاء. ويمكن أيضا نقل الأملاح المعدنية جانبياً عبر نسيج الخشب، حيث يمكن بعدها أن تنتقل الى أعلى مرة أخرى. وتتحرك عناصر مثل التروجين والبوتاسيوم والفوسفور فى هذه الدائرة بسهولة. أما الكالسيوم فيصعد فى الساق، ولكنه لا ينتقل عبر اللحاء.

لقد استعرضت أعمال بيدالف Biddulph (3)، وبيدالف وآخرين (5)، أن الفوسفور سريع التحرك فى النبات، ولذا لم يستبعدوا دخول الفوسفور فى تداول دائم. فربما تؤدي ذرة ما من ذرات الفوسفور مثلاً عدة دوائر كاملة فى يوم واحد لنبات ما (4). وربما تكون حركية الفوسفور هذه من السمات المميزة الضرورية لنمو النبات. فالفوسفور هو عنصر مشارك أساسى فى مخططات التحول الغذائى الهامة مثل البناء الضوئى وتخليق النشاء وتفاعلات التسكر glycolysis وتخليق الدهون والبروتينات... الخ. ومن هنا يتضح مدى الاحتياج الى الفوسفور فى مواقع عديدة للنبات حيث تجرى أى عملية من العمليات المذكورة. ويتصور بيدالف Biddulph (4) وجود «إحتياطى Pool» من الفوسفور فى صورة يمكن للنبات الانتفاع بها، لذا يحافظ على هذا العنصر بنسبة تركيز منتظمة فى كل أجزاء النبات.

يتمتع الكبريت بحركية فى النبات أيضاً، ولكن بسبب سرعة صعوده فى النبات واستخدامه فى مركبات التحول الغذائى، لا يجرى تداوله بمثل طريقة تداول الفوسفور فى النبات. عند امتصاص جذور النبات للكبريت المشع، مثلاً حدث لجذور نبات الفاصوليا beans، سرعان ما ينتقل الى الأعلى عبر نسيج الخشب الى أن يصل الى الأوراق. وخلال 24 ساعة، نجد أن غالبية الكبريت المعلم قد وصل الى الأوراق الأحدث، ونجد أن الأوراق الأقدم والاكثُر نضجاً قد فقدت غالبية كبريتها وأعطته لشقيقاتها الأصغر والاكثُر نشاطاً فى نموها (5). وحيث يدخل الكبريت فى تركيب البروتين. وأن تخليق الأخير يحدث فى

الأغلب ضمن الأوراق الفتية، بالمقارنة بشقيقاتها الأكبر سناً، يمكن للمرء افتراض أن حركة الكبريت إلى الأوراق الأحدث، وقيامها باختطافه في التحولات الغذائية في موقعها، هو الأكثر احتمالاً في الوقوع. ولهذا فقد افترض أن الكبريت يقوم بدورة كاملة واحدة قبل أن يحبس بالتحول الغذائي (4). ومن هنا يمكن القول بأن الكبريت، الذي يتمتع بحرية الحركة في النبات، سرعان ما يصبح غير متحرك بسبب تفاعلات التحول الغذائي التي تستولي عليه.

يُحمل الكالسيوم المشع الذي سبق إمتصاصه بواسطة جذور الفاصوليا، عبر مجرى النتح، إلى مواقع مختلفة في النبات. ورغم أن ذلك فيعتبر الكالسيوم غير متحرك في اللحاء، وسرعان ما يُثبت فور توزيعه عبر مجرى النتح (5).

درس كل من ريديسك وبيدالف (Rediske and Biddulph 48) حركة الحديد في نبات فاصوليا الكلوية الحمراء (red kidney bean)، حيث ظهر أنه يعتمد أولاً على نسبة تركيز الحديد في أنسجة النبات، وثانياً على مدى إتاحة الفوسفور وعلى مقدار الـ (pH) لوسط التغذية. عندما تكون نسبة تركيز الحديد قليلة في أنسجة النبات، تبلغ حركة الحديد المحقون إلى لحاء النبات درجتها القصوى. وتتضاءل هذه الحركة مع تزايد درجة تركيز الحديد في الأنسجة. إن مقدار pH بقيمة 4 في محلول التغذية تتسبب في إيجاد حركة عالية للحديد. وتتضاءل هذه الحركة مع زيادة قيمة الـ pH إلى أن تصل إلى القيمة 7. يشجع المحتوى الفوسفوري المنخفض في المحلول الغذائي على ارتفاع حركة الحديد. كما يسبب ارتفاع نسبة تركيز الفوسفور في أنسجة النبات إلى سلب الحديد حركته في عروق الورقة.

لقد تعرضنا أثناء مناقشتنا لتداول الأملاح المعدنية في النبات إلى ذكر أربعة اتجاهات للحركة: (1) النسخ الصاعد upward، (2) النسخ النازل (الهابط) downward، (3)، الحركة الجانبية lateral، (4) حركة إلى الخارج outward. تحدث حركة النسخ الصاعد لنقل الأملاح في خلايا الخشب أساساً، على الرغم من أن بعضاً من الحركة الصاعدة تحدث أيضاً من خلال اللحاء. تحدث الحركة النسخ النازل للعناصر المعدنية من خلال أنسجة اللحاء، حيث تحدث

الحركة للنسغ الصاعد أيضا. ولهذا السبب تدعى عموماً حركة الأملاح في أنسجة اللحاء بالحركة ثنائية الاتجاه bidirectional movement. تحدث الحركة الجانبية بين الخشب xylem واللحاء phloem، ويبدو أن هذه الحركة تتم بوساطة من الكمبيوم cambium. أما حركة الأملاح إلى خارج الأوراق، فكثيراً ما تحدث على وجه الخصوص قبل سقوط الأوراق prior to abscission. وتحدث هذه الحركة من خلال نسيج اللحاء.

بأخذ المناقشة السابقة في الاعتبار، ومن إيلاء الاهتمام إلى الشواهد القوية التي تدعم الاتجاهات المتباينة لحركة الأملاح في النبات، تكتسب النظرية القائلة بأن تداول العناصر المعدنية هي ظاهرة عامة في النباتات، تكتسب صفة الحقيقة المدعمة وثائقياً.

REFERENCES

1. Arnon, D. I., P. R. Stout, and F. Sipos. 1940. Radioactive phosphorus as an indicator of phosphorus absorption of tomato plants at various stages of development. *Am. J. Botan.* 27:791.
2. Bennet-Clark, T. A. 1956. Salt accumulation and mode of action of auxin: a preliminary hypothesis. pp. 284-291. In R. L. Wain and F. Wightman, eds., *Chemistry and mode of action of plant growth substances*. London: Butterworth.
3. Biddulph, O. 1941. Diurnal migration of injected radiophosphorus from bean leaves. *Am. J. Botan.* 28:348.
4. Biddulph, O. 1959. Translocation of inorganic solutes. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
5. Biddulph, O., S. F. Biddulph, R. Cory, and H. Koontz. 1958. Circulation patterns for P^{32} , S^{35} , and Ca^{45} in the bean plant. *Plant Physiol.* 33:293.
6. Biddulph, O., and R. Cory. 1957. An analysis of translocation in the phloem of the bean plant using THO , P^{32} and $C^{14}O_2$. *Plant Physiol.* 32:608.
7. Biddulph, O., and J. Markie. 1944. Translocation of radiophosphorus in the phloem of the cotton plant. *Am. J. Botan.* 31:65.
8. Biddulph, S. F. 1956. Visual indications of S^{35} and P^{32} translocation in the phloem of the cotton plant. *Am. J. Botan.* 43:143.
9. Briggs, G. E., and R. N. Robertson. 1957. Apparent free space. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 8:11.
10. Brouwer, R. 1956. Investigations into the occurrence of active and passive components in the ion uptake by *Vicia faba*. *Acta Botan. Néerl.* 5:287.

11. Broyer, T. C., and D. R. Hoagland. 1943. Metabolic activities of roots and their bearing on the relation of upward movement of salts and water in plants. *Am. J. Botan.* 30:261.
12. Butler, G. W. 1953. Ion uptake by young wheat plants. II. The "apparent free space" of wheat roots. *Physiol. Plant.* 5:617.
13. Clements, H. F., and C. J. Engard. 1938. Upward movement of inorganic solutes as affected by a girdle. *Plant Physiol.* 13:103.
14. Crafts, A. S. Movement of assimilates, viruses, growth regulators, and chemical indicators in plants. *Botan. Rev.* 17:203.
15. Crafts, A. S. 1961. *Translocation in plants*. New York: Holt, Rinehart & Winston.
16. Crafts, A. S., and T. C. Broyer. 1938. Migration of salts and water into xylem of the roots of higher plants. *Am. J. Botan.* 25:529.
17. Curtis, O. F. 1935. *The translocation of solutes in plants: a critical consideration of evidence bearing upon solute movement*. New York: McGraw-Hill.
18. Epstein, E. 1955. Passive permeation and active transport of ions in plant roots. *Plant Physiol.* 30:529.
19. Epstein, E. 1956. Mineral nutrition of plants: mechanisms of uptake and transport. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 7:1.
20. Epstein, E., and C. E. Hagen. 1952. A kinetic study of the absorption of alkali cations by barley roots. *Plant Physiol.* 27:457.
21. Epstein, E., and J. E. Leggett. 1954. The absorption of alkaline earth cations by barley roots: kinetics and mechanism. *Am. J. Botan.* 41:788.
22. Handley, R., and R. Overstreet. 1955. Respiration and salt absorption by excised barley roots. *Plant Physiol.* 30:418.
23. Hoagland, D. R. 1944. Lectures on the inorganic nutrition of plants. *Chronica Botanica* (Waltham, Mass.)
24. Honert, T. H. van den, J. J. M. Hooymans, and W. S. Volkers. 1955. Experiments on the relation between water absorption and mineral uptake by plant roots. *Acta Botan. Néerl.* 4:139.
25. Hope, A. B. 1953. Salt uptake by root tissue cytoplasm: the relation between uptake and external concentration. *Australian J. Biol. Sci.* 6:396.
26. Hope, A. B., and P. G. Stevens. 1952. Electrical potential differences in bean roots and their relation to salt uptake. *Australian J. Sci. Res.* B-1:335.
27. Hopkins, H. T. 1956. Absorption of ionic species of orthophosphate by barley roots: Effects of 2,4-dinitrophenol and oxygen tension. *Plant Physiol.* 31:155.
28. Hylmö, B. 1953. Transpiration and ion absorption. *Physiol. Plant.* 6:333.
29. Hylmö, B. 1955. Passive components in the ion absorption of the plant. I. The zonal ion and water absorption in Brouwer's experiments. *Physiol. Plant.* 8:433.
30. Jenny, H. 1951. Contact phenomena between absorbents and their significance in plant nutrition. pp. 107-132. In E. Truog, ed., *Mineral nutrition of plants*. Madison, Wisc.: University of Wisconsin Press.
31. Jenny, H., and R. Overstreet. 1939. Cation interchange between plant roots and soil colloids. *Soil Sci.* 47:257.
32. Knauss, H. J., and J. W. Porter. 1954. The absorption of inorganic ions by *Chlorella pyrenoidosa*. *Plant Physiol.* 29:229.
33. Koontz, H., and O. Biddulph. 1957. Factors regulating absorption and translocation of foliar applied phosphorus. *Plant Physiol.* 32:463.
34. Kramer, P. J. 1956. Relative amounts of mineral absorption through various regions of roots. *U.S. Atomic Energy Commission Report TID-7512* 287-295.
35. Kylin, A., and B. Hylmö. 1957. Uptake and transport of sulfate in wheat.

- Active and passive components. *Physiol. Plant.* 10:467.
36. Leggett, J. E., and E. Epstein. 1956. Kinetics of sulfate absorption by barley roots. *Plant Physiol.* 31:222.
 37. Levitt, J. 1957. The significance of "Apparent Free Space" (AFS) in ion absorption. *Physiol. Plant.* 10:882.
 38. Lopushinsky, W. 1964. Effect of water movement on ion movement into the xylem of tomato roots. *Plant Physiol.* 39:494.
 39. Lundegårdh, H. 1950. The translocation of salts and water through wheat roots. *Physiol. Plant.* 3:103.
 40. Lundegårdh, H. 1954. Anion respiration. The experimental basis of a theory of absorption, transport and exudation of electrolytes by living cells and tissues. *Symp. Soc. Exptl. Biol.* 8:262.
 41. Lundegårdh, H., and H. Burström. 1933. Untersuchungen über die Salzaufnahme der Pflanzen. III. Quantitative Beziehungen zwischen Atmung und Anionenaufnahme. *Biochem. Z.* 261:235.
 42. Mason, T. G., and E. J. Maskell. 1931. Preliminary observations on the transport of phosphorus, potassium, and calcium. *Ann. Botany* 45:126.
 43. Mason, T. G., E. J. Maskell, and E. Phillis. 1936. Concerning the independence of solute movement in the phloem. *Ann. Botany* 50:23.
 44. Olsen, C. 1942. Water culture experiments with higher green plants in nutrient solutions having different concentrations of calcium. *C. r. Trav. Labor. Carlsberg, Sér. chim.* 24:69.
 45. Overstreet, R., L. Jacobson, and R. Handley. 1952. The effect of calcium on the absorption of potassium by barley roots. *Plant Physiol.* 27:583.
 46. Pfeffer, W. 1900. The mechanism of absorption and translocation. pp. 86-175 (Chapter 4). In *The physiology of plants*, Vol. I. Translated and edited by A. J. Ewart. London: Oxford University Press.
 47. Phillis, E., and T. G. Mason. 1940. The effect of ringing on the upward movement of solutes from the roots. *Ann. Botany* 4:635.
 48. Rediske, J. H., and O. Biddulph. 1953. The absorption and translocation of iron. *Plant Physiol.* 28:576.
 49. Rees, W. J. 1949. The salt relations of plant tissues. IV. Some observations on the effect of the preparation of storage tissue on its subsequent absorption of manganese chloride. *Ann. Botany* 13:29.
 50. Robertson, R. N. 1958. The uptake of minerals. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 4:243 Berlin: Springer.
 51. Robertson, R. N., M. J. Wilkins, and D. C. Weeks. 1951. Studies in the metabolism of plant cells. IX. The effects of 2,4-dinitrophenol on salt accumulation and salt respiration. *Australian J. Sci. Res.* B4:248.
 52. Russell, R. S., and D. A. Barber. 1960. The relationship between salt uptake and the absorption of water by intact plants. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 11:127.
 53. Steward, F. C. 1935. Mineral nutrition of plants. *Ann. Rev. Biochem.* 4:519.
 54. Steward, F. C., and J. F. Sutcliffe. 1959. Plants in relation to inorganic salts. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology*. New York: Academic Press.
 55. Stout, P. R., and D. R. Hoagland. 1939. Upward and lateral movement of salt in certain plants as indicated by radioactive isotopes of potassium, sodium and phosphorus absorbed by roots. *Am. J. Botan.* 26:320.
 56. Sutcliffe, J. F. 1962. *Mineral salts absorption in plants*. New York: Pergamon Press.
 57. Viets, F. G. 1944. Calcium and other polyvalent cations as accelerators of ion accumulation by excised barley roots. *Plant Physiol.* 19:466.

الفصل الخامس عشر

وظائف العناصر المعدنية الأساسية وأعراض شحها (نقصها)

Functions of the essential miniral elements and symptoms of miniral deficiency

مقدمة Introduction

لقد ناقشنا في الفصلين السابقين تواجد ومدى إتاحة وامتصاص وتوزيع العناصر المعدنية الأساسية. ولقد تجنبنا عن عمد أى ذكر للأدوار المختلفة التى تلعبها هذه العناصر المعدنية فى نمو النبات وتطوره، ولم نذكر أيضا الأعراض التى تطرأ على النبات نتيجة لشح وجود هذه العناصر فى الوسط الغذائى للنبات. وفى رأينا أنه من الأفضل مناقشة هذين المجالين من إمداد النبات بالأغذية المعدنية، سوية حيث أن أعراض الشح تقع نتيجة تثبيط بعض الوظائف الأساسية فى النبات بسبب نقص بعض العناصر الضرورية لهذه الوظائف.

النيتروجين Nitrogen

وظيفة النيتروجين Function of nitrogen

ربما يكمن أهم دور يقوم به النيتروجين فى النبات، فى وجوده فى تركيب جزيء البروتين. وعلاوة على ذلك يوجد النيتروجين فى جزيئات هامة مثل البيورينات purines، والبايريميدينات pyrimidines والبورفيرينات porphyrines والانزيمات المساعدة coenzymes توجد كل من البيورينات والبايريميدينات فى الأحماض النووية nucleic acids والـ (RNA) والـ (DNA)، وكلها من المركبات الضرورية لتخليق البروتين. ويوجد تركيب البورفيرين فى مركبات هامة بالنسبة للتحويلات الغذائية، مثل أنواع الكلورفيل وانزيمات السيوكروم cytochrome enzymes الهامة للغاية فى البناء الضوئى والتنفس photosynthesis and respiration. وتتجلى أهمية الانزيمات المساعدة فى قيام العديد

من الانزيمات بوظائفها. هناك مركبات أخرى في النبات تحتوي على النتروجين (مثل بعض الفيتامينات)، ولكن بسبب تمتع الجزيئات المذكورة أعلاه بأهمية قصوى في حياة النبات وإزدهاره العام، سوف نوليها إهتماماً خاصاً.

أعراض شح (نقص) النتروجين Nitrogen deficiency symptoms

يعتبر إصفرار الأوراق (chlorosis) من أسهل أعراض شح النتروجين على الملاحظة. ويحدث هذا الاصفرار نتيجة لانخفاض المحتوى الكلوروفيللى للأوراق. وتلاحظ هذه الأعراض أول ما تلاحظ على الأوراق الأكثر نضجاً، بينما يتأخر كثيراً إصفرار أوراق القمة - وهي أكثر الأوراق نشاطاً في النمو. ويرجع سبب تأخر إصفرار الأوراق الفتية الى شدة حركية النتروجين في النبات. ولذلك تحتجز الأوراق الفتية كل ما يصلها من نتروجين، وتحصل على نتروجين إضافي منتقل اليها من الأوراق الأقدم. وفي ظل الظروف القاسية من شح النتروجين، سوف تصفر وتجف تماماً أدنى أوراق النبات من أنواع مثل التبغ tobacco أو الفاصوليا bean، بل وتسقط في الكثير من الأحيان، بينما نجد أوراق قمة النبات في هذه الظروف غير جافة ولا صفراء بل تتخذ عموماً اللون الأخضر الباهت.

من بين الخصائص التي تستوجب الاهتمام في حالة شح النتروجين، أن العديد من النباتات عندما تفتقر الى النتروجين تنتج صبغات ولكن ليست كلوروفيلية. فمثلاً تتخذ أعناق أوراق نبات الطماطم tomato وعروقها اللون القرمزي ويحدث هذا نتيجة لتكون الأنثوسيانين anthocyanin. كما يمكن وأن يظهر تجاوب مماثل في سيقان العديد من النباتات نتيجة لشح النتروجين.

إذا ما وقع تزويد النبات بنسب تراكيز عالية من النتروجين، يميل هذا النبات الى تكوين عدد اكبر من الخلايا، وتزيد فيه الخلية الواحدة حجماً، ويصحب ذلك كله زيادة عامة في انتاجه للأوراق (51، 57). يمكن للمرء أن يفترض بناء على الملاحظات السابقة، وكذلك من حقيقة أن النتروجين هو مكون أساسي من مكونات البروتين، أن النسب المنخفضة لانتاج النتروجين للنبات سوف تسبب كبح تخليق البروتين، الذي يسبب تبعاً لذلك تقلصاً في حجم الخلايا، وتثبيطاً لانقسامها بنوع خاص. لقد لاحظ لاتمان Lutman (46) تقلصاً في حجم خلية بشرة الورقة leaf epidermal cell نتيجة لشح النتروجين وذلك بالنسبة لنباتات الدخن millet، والحنطة السوداء buckwheat.

الفوسفور Phosphorus

وظائف الفوسفور Function of phosphorus

يوجد الفوسفور في النبات كأحد مكونات الأحماض النووية nucleic acids، والدهنيات الفوسفورية phospholipids، والانزيمات المساعدة - NAD coenzymes و NADP، والاكثر أهمية أنه أحد مكونات الـ ATP. كما يوجد الفوسفور أيضا في مركبات أخرى في النبات ولكننا ذكرنا الاكثر أهمية من بينها. يوجد الفوسفور بتركيز عالية في المناطق المرستيمية للنباتات في طور نشاط نموها، حيث يدخل في تخليق البروتينات النووية nucleoproteins. فعلى سبيل المثال لا يعثر على الفوسفور في شق الحامض النووي لجزء البروتين النووي فحسب، بل نجده أيضا داخلا من خلال الـ ATP في تنشيط الأحماض الأمينية لتخليق الشق البروتيني لهذا المركب. ويعتقد بأن الدهنيات الفوسفورية phospholipids جنبا الى جنب مع البروتين ربما تكون من المكونات الهامة لأغشية الخلية cell membranes كما وأن الانزيمان المساعدان NAD و NADP يكتسبان أهمية في تفاعلات الأكسدة والاختزال حيث يتم انتقال الهيدروجين hydrogen transfer وتعتمد على هذين الانزيمين المساعدان عمليات على غاية من الأهمية في النبات مثل البناء الضوئي photosynthesis، تفاعلات التسكر glycolysis، التنفس respiration، وتخليق الأحماض الدهنية fatty acid synthesis وغير ذلك الكثير. لقد عالجنا في موقع آخر من هذا الكتاب خصائص الـ ATP بوصفه مركب مسئول عن نقل الطاقة. ومجمل القول، أن أهمية الفوسفور وضرورته للنبات ليست محلا لنقاش.

أعراض شح الفوسفور Phosphorous deficiency symptoms

إن الكثير من أعراض نقص الفوسفور تلتبس مع أعراض شح النتروجين، على الرغم من أن هذه الأعراض لا تظهر بنفس جلاء أعراض نقص النتروجين. يسبب نقص الفوسفور في النبات مثله في ذلك مثل النتروجين سقوط الأوراق

الناضجة، وكذلك التلون بصبغة الأنثوسيانين القرمزية أو الحمراء. ويختلف نقص الفوسفور في النبات عن النتروجين في تكوين النبات لبقع ميتة necrotic areas على أوراقه، وأعناقها، وربما الثمار أيضا. وربما تكتسب الأعضاء هذه مظهراً عاماً من تخلف النمو، وربما تتميز الأوراق بلون أخضر مزرق داكن. ونتيجة لارتفاع حركية الفوسفور في النبات، وبسبب مقدرة الأوراق الأحدث على الاستحواذ على العناصر الأساسية المتحركة والضرورية لها في ظل ظروف شح العناصر أو بعضها، لكل ذلك تكون الأوراق الأقدم أول من يظهر عليه أعراض الشح. يحدث أحيانا الخلط بين أعراض نقص الفوسفور ونقص الزنك (لتشابهها). فعلى سبيل المثال ربما يتسبب شح أى من العنصرين المذكورين تشوه شكل أوراق بعض النباتات (31).

خلص كل من ليون Lyon وجارسيا Garcia (47، 48) من أبحاثهما على نبات الطماطم الذى يعانى من نقص الفوسفور، الى ملاحظات تسترعى الاهتمام. فعلى وجه العموم فقد وجدوا في النباتات المذكورة كمية كبيرة من اللب pith وكمية ضئيلة من النسيج الوعائى vascular tissue. لقد تحللت خلايا اللب المركزية، وما تبقى منها صار كبير الحجم وغضاً مليئاً بالعصارات رقيق الجدران، وكبرت المسافات البينية بين الخلايا بشكل غير عادى. كما وكانت عناصر اللحاء الخشب رقيقة الجدران، وكان تطور الأنسجة الوعائية هذه بحده الأدنى.

لقد نشر ايتون Eaton (13، 14، 16) عدة بحوث تناولت شح الفوسفور في نباتات عباد الشمس sun flower، فول الصويا soybean، والخردل الأسود black mustard، أبرزت كلها أن نقص عنصر الفوسفور في هذه النباتات يسبب تراكم الكربوهيدرات.

الكالسيوم Calcium

وظائف الكالسيوم Function of calcium

من أشهر وظائف الكالسيوم في حياة النبات هو دوره كمكون لجدران

الخلية في صورة بيكتات الكالسيوم calcium pectate. تتكون الصفائح الوسطية middle lamella لجدران خلايا النبات، من بيكتات الكالسيوم والمغنسيوم في الأساس. فلو سحب الكالسيوم جزئياً من الصفائح الوسطية بواسطة حامض الـ ethylenediamine tetraacetic acid (EDTA) وهو عامل مساعد، لتنشيط نمو الغمد الورقي للشوفان arena coleoptile (4). ولقد افترض أن هذا التنشيط جاء نتيجة لزيادة اللدونة phasticity بسبب إختفاء كالسيوم آصرة البيكتات pectate-bond calcium. كما ويمكن أن يكمن السبب أيضاً في زيادة نفاذية الخلايا نتيجة لاختفاء الكالسيوم.

يعتقد بأهمية الكالسيوم لتكوين أغشية الخلايا والتراكيب شبه الدهنية. فعلى سبيل المثال ربما يدخل الملح الكلسي لمركب الليسيثين lecithin - وهو من المركبات الدهنية، في تكوين أغشية الخلايا أو تنظيمها (31). كما لوحظ أيضاً أن الكميات الصغيرة من الكالسيوم، ضرورية للانقسام الفتيلي mitosis الطبيعي. ولقد إقترح هيويت Hewitt (31) في هذا الشأن أن يكون الكالسيوم داخلاً ضمن تنظيم الكروماتين chromatin أو المغزل الفتيلي mitotic spindle. وربما يحدث إنقسام فتيلي غير طبيعي بسبب تأثير نقص الكالسيوم على التركيب الكروموسومي chromosome structure واستقراره. ومما يعضد هذا الاقتراح وجود الارتباط الشديد بين نقص الكالسيوم وظهور تشوهات كروموسومية chromosome abnormalities (18، 34، 68، 69) وكذلك أيضاً وجود الاقتراح القائل بأن جسيمات البروتينات النووية تتماسك فيما بينها بواسطة أيونات موجبة ثنائية التكافؤ (49). لقد درس احتمال قيام الكالسيوم بدور تنشيط أنزيم الفوسفوليبيز enzyme phospholipase في أوراق الكرنب cabbage (8). وعلاوة على الانزيم المذكور أعلاه، فإن الكالسيوم يمكن أن يكون منشطاً لانزيمات الأرجينين كينيز arginine Kinase، والأدينوزين ثلاثي الفوسفات adenosine triphosphatase، الأدينيل كينيز adenyl kinase، وأبيريز البطاطس potato (50) apyrase.

لقد وجد الباحث فلوريل Florell (20، 21) أن عدد الميتكوندريا في جذور

القمح ينخفض في ظل شح الكالسيوم. يسبب نقص الكالسيوم في نبات القطن إرتفاع مستوى المحتوى الكربوهيدراتى فى الأوراق وانخفاضه فى الساق والجذور. ويفسر جوهام Joham (38) ذلك بوصفه انخفاض توزيع الكربوهيدرات نتيجة لشح الكالسيوم، وهو تأثير مماثل لما وجد في النباتات التى تفتقر إلى البورون.

شح الكالسيوم Calcium deficiency

تعتبر أعراض ظهور شح الكالسيوم من الشواهد الظاهرة والمحددة تماماً. فالمناطق المرستيمية meristematic regions الموجودة عند الساق والورقة واطراف الجذر تتأثر كثيراً، وكثيراً ما تموت نتيجة لقلة هذا العنصر، وبذا يتوقف نمو هذه الاعضاء. وربما تصبح الجذور قصيرة مبتورة وضاربة الى اللون البنى مثلما يظهر ذلك فى نبات الطماطم الذى يفتقر الى الكالسيوم (39). وعلى وجه العموم يظهر مايسمى بالشحوب الكلوروفيلى chlorosis فى الأوراق الأحداث، وسرعان ماتموت المناطق المصابة. إن التشوهات الناتجة فى الأوراق الفتية هى أيضاً من الصفات المميزة للنباتات التى تفتقر لعنصر الكالسيوم. ويعتبر من أسهل الأعراض تتبعاً هو التفاف طرف الورقة فى صورة مخطاف hooking. وعلى العموم تظهر أعراض شح الكالسيوم أول ماتظهر فى الأوراق الأحداث وفى القمم النامية، ربما كنتيجة حتمية لتوقف حركة الكالسيوم فى النبات.

من المحتمل أن تصبح جدران الخلية متصلبة أو حتى هشة brittle إذا كان الكالسيوم شحيحاً فى النبات (9، 39). أظهرت الدراسة التى اجراها ديفيز (9) Davis على نقص الكالسيوم فى نبات الصنوبر pinus taeda أن تضخم الخلايا، وتكون الفجوات vacuolation وتمايزها differentiation تحدث كلها أقرب الى القمة النامية shoot apex فى النباتات التى تعاني من نقص الكالسيوم إذا ماقورنت بالنباتات السليمة. وهذه الملاحظة شوهدت أيضاً مؤخراً فى دراسة أطراف جذور نبات الطماطم، التى اجراها الباحث كالرا Kalra (39). كما لاحظ أيضاً الباحث لاتمان Lutman (46) زيادة حجم الفجوة فى الخلايا، والتى تحدث

أقرب الى طرف الجذر فى نباتات الحنطة السوداء buck weat التى كانت تعاني من نقص الكالسيوم.

المغنيسيوم Magnesium

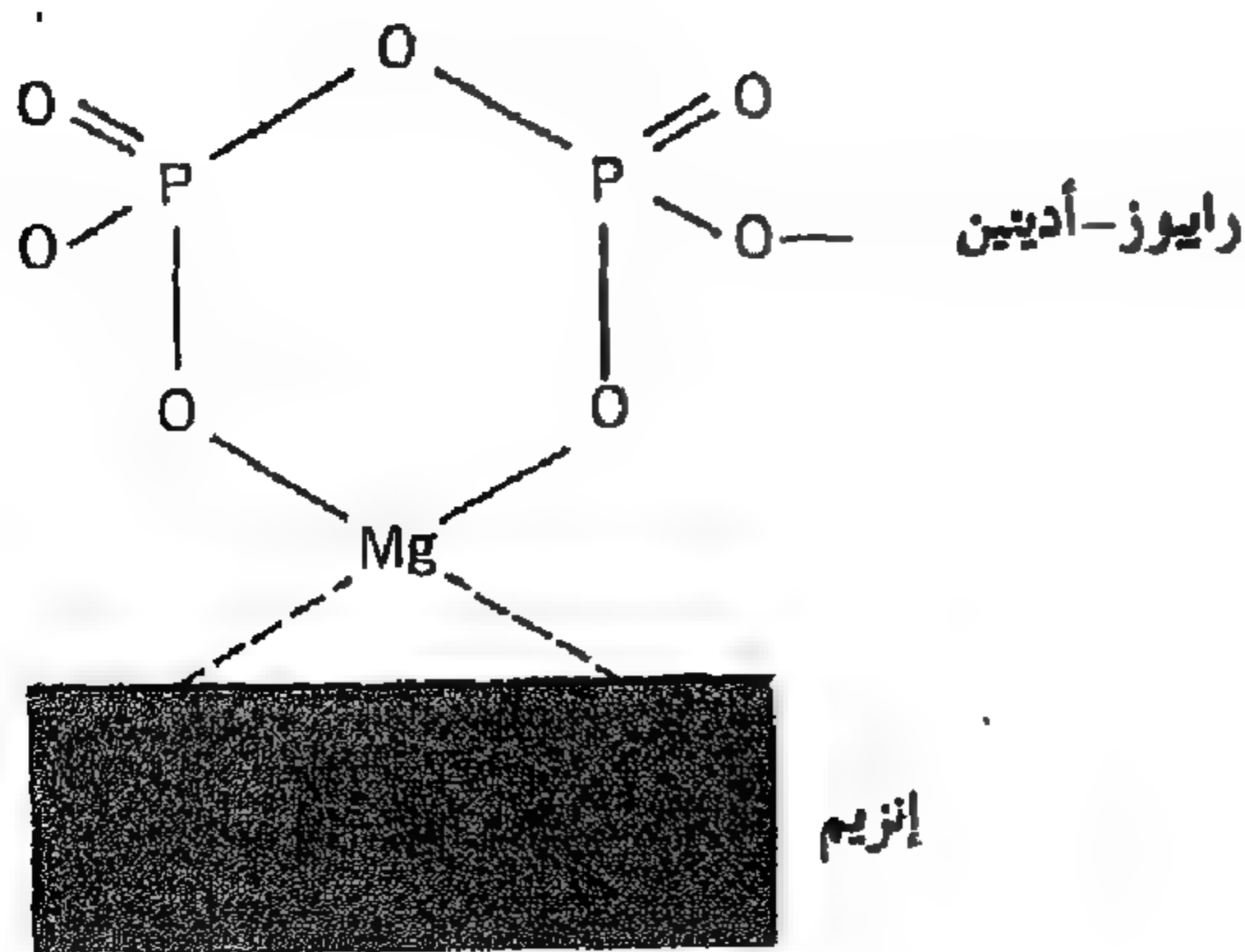
وظائف المغنيسيوم Function of magnesium

يمكن العثور فى البناء الضوئى photosynthesis والتحول الغذائى للكربوهيدرات carbohydrate metabolism على دورين هامين للغاية يقوم بهما المغنيسيوم فى النبات. فالمغنيسيوم يدخل فى تركيب جزئى الكلوروفيل، الذى بدونهُ ما كان لعملية البناء الضوئى أن تتم. يحتاج الكثير من الانزيمات الداخلة فى التحول الغذائى للكربوهيدرات، المغنيسيوم كمنشط. كما يدخل الـ ATP بصفة عامة فى هذه التفاعلات (جدول: 1-15). كما ويعتبر المغنيسيوم منشطاً

جدول 1-15: بعض الأنزيمات الداخلة فى التحولات الكربوهيدراتية الغذائية carbohydrate metabolism، التى تتطلب المغنيسيوم Mg^{+2} كمنشط activator

اسم الأنزيم	التفاعل
جلوكوكينيز	جلوكوز + ATP → جلوكوز-6-P
فروكتوكينيز	فركتوز + ATP → فركتوز-1-P
جلالكتوكينيز	جالاكتوز + ATP → جالاكتوز-1-P
هيكسوكينيز	هيكثوز + ATP → هيكثوز-6-P
تريوسيكينيز	جليسيرالديهيد + ATP → فوسفوجليسيرالديهيد
جلالكونولاكتونيز	6-فوسفوجلوكونولاكتون → 6-فوسفوجلوكونات
سادس فوسفوجلوكونيك ديهيدروجينيز	6-فوسفوجلوكونات → رايبولوز-5-P
فوسفوپنتوكينيز	رايبولوز-5-P + ATP → رايبولوز-1,5-dip
اينوليز	2-فوسفوجليسيرات + ATP → فوسفوينولبيروفات
بيروفيك كينيز	فوسفوينولبيروفات + ADP → بيروفات
كربوكسيليز	بيروفات → اسيتالديهيد
فوسفوجليسيريك كينيز	1,3 دايفوسفوجليسيرات + ADP → 3-فوسفوجليسيرات

أيضاً لتلك الانزيمات الداخلة في تخليق الأحماض النووية (DNA و RNA) وذلك من نيكليوتيد متعدد الفوسفات nucleotide polyphosphates. إن كلا من التفاعلين المذكورين أعلاه والتفاعلات التي تحتاج المغنيسيوم في التحول الغذائي للكربوهيدرات تتطلب جميعها نقل الفوسفات phosphate transfer. لقد اقترح احتمال اشتراك المغنيسيوم في هذا النمط من انماط النقل الجماعي بوصفه حامل بينى intermediate carrier (55). ولقد أكد كالفين Calvin (6) في هذا الخصوص على أن الانزيمات المساعدة مثل الـ ATP والـ ADP، قد تصبح متصلة بسطح الانزيم بواسطة مجمع chelate يدخل فيه مغنيسيوم الانزيم enzyme magnisium ومجموعة البيروفوسفات pyrophosphate group (شكل 1-15). وفي الكثير من الأحيان، يمكن للمغنيز manganese أن يعوض المغنيسيوم تعويضاً جزئياً بقيامه بدور المنشط في منظومات الانزيمات المذكورة أعلاه. لقد كشف تسو Tso وآخرون (70) عن وظيفة أخرى للمغنيسيوم يمكن أن يقوم بها. إن الدقائق الميكروسومية microsomal particles الحاوية على الـ RNA، والبروتين، والمغنيسيوم قد عزلها الباحثون من الجينات المتشابهة (homogenates) لبادرات البازلاء pea seedlings. لقد سببت معالجة هذه بواسطة الـ EDTA إلى تفككها إلى وحدات أصغر subunits. ولقد اقترح أن يكون المغنيسيوم قادراً على ربط هذه الوحدات الأصغر بعضها ببعض، وأن التفكك الذي سببه EDTA ربما يكون سببه إزالة أيون المغنيسيوم من الدقائق الميكروسومية بواسطة العامل المذكور أعلاه. وإذا كان التفسير السابق



شكل 1-15 : مجمع chelate الذي تدخل فيه مجموعة الفوسفات من الـ ADP (أو ATP)، والمغنيسيوم وأحد الأنزيمات.

صحيحاً، يتضح أن المغنيسيوم يختص بدورين في تخليق البروتين: (1) دور المنشط لبعض المنظومات الانزيمية الداخلة في تخليق الأحماض النووية، (2) دور العنصر المساعد على الربط في الدقائق الميكروسومية حيث يتم تخليق البروتين.

أعراض شح المغنيسيوم Magnesium deficiency symptoms

حيث أن المغنيسيوم هو أحد مكونات جزيء الكلوروفيل، يكون المظهر السائد من أعراض نقص المغنيسيوم في النباتات الخضراء هو الاصفرار والشحوب اللوني الشديد والظاهر بين عروق الأوراق interveinal chlorosis ويظهر الاصفرار أول ما يظهر بوضوح في الأوراق القريبة من قاعدة النبات، وكلما زاد الشح حدة، يصيب الاصفرار الأوراق الأحدث أيضاً. وترتيب ظهور أعراض شح المغنيسيوم – من القاعدة إلى القمة – يشير إلى أن المغنيسيوم، مثله في ذلك مثل النتروجين والفوسفور، من العناصر عالية الحركة في النبات. كثيراً ما يعقب إصفرار الأوراق هذا ظهور صبغات الأنثوسيانين anthocyanin pigments عليها. وفي مرحلة أكثر حدة من شح المغنيسيوم، أي المرحلة التي تعقب اصفرار الأوراق وشحوبها، وظهور الصبغات عليها، ربما تظهر بقع ميتة necrotic spotting عليها.

إن الدراسة التشريحية التي قام بها الباحثان ليون وغارسيا Lyon and Garcia (47، 48) على نبات الطماطم التي زودت بكميات زائدة أو بالنزر اليسير من المغنيسيوم، قد أنتجت ملاحظات شيقة. لقد سببت الكميات الزائدة من المغنيسيوم، إلى حد كبير، إحباطاً في تطور اللحاء الداخلي internal phloem، وزيادة في حجم الخلايا البرنتشيمية parenchymatous cells الملاصقة للبشرة الداخلية endodermis. وفي ظل ظروف انخفاض وجود المغنيسيوم، لوحظت زيادة في عدد خلايا الكلورينتشيما chlorenchyma، وكانت الخلايا أصغر حجماً ولكن أكثر عدداً، وكذلك وجود أعداد كبيرة من البلاستيدات الخضراء chloroplasts فيها. كما لوحظ أيضاً صغر حجم خلايا اللب pith cells في ظل ظروف شح المغنيسيوم.

البوتاسيوم Potassium

وظائف البوتاسيوم Function of potassium

رغم أن شح البوتاسيوم ربما يؤثر في عمليات متباينة مثل التنفس respiration، والبناء الضوئي photosynthesis، وتكون الكلوروفيل، والمحتوى المائي للأوراق، إلا أن الدور الخاص الذي يتفرد به البوتاسيوم في النباتات لا يزال غير معروف. تتواجد التراكيز الأعلى للبوتاسيوم في المناطق المرستيمية meristematic regions للنبات (55)، وهي مشاهدة تبدو متماشية مع ما وجدته الباحثين ويبستر Webster (73، 74)، و وبستر وفارنر Webster and Varner (75)، ومفاد أن البوتاسيوم عنصر هام بوصفه عاملاً منشطاً للإنزيمات الداخلة في تخليق أواصر ببتيدية peptide bonds معينة. إن مراكمة الكربوهيدرات، التي كثيراً ما تلاحظ أثناء المراحل المبكرة من شح البوتاسيوم، ربما تكون نتيجة تخليق البروتين غير المتزاج impaired protein synthesis (16). ويعنى هذا أن الهياكل التي يمكن في العادة أن تدخل في تخليق البروتين تتراكم في صورة كربوهيدراتية. وعلاوة على دور البوتاسيوم كمنشط في التحول الغذائي للبروتين protein metabolism، يمكنه أن يقوم بدور المنشط لبعض الإنزيمات الداخلة في التحول الغذائي للكربوهيدرات.

إن السيادة القمية apical dominance في بعض النباتات تبدو مفقودة أو ضعيفة في ظل ظروف شح البوتاسيوم (31). وربما يكون السبب في هذا هو الضرر الواقع على البرعم القمي apical bud نتيجة لشح البوتاسيوم.

أعراض شح البوتاسيوم Potassium deficiency symptoms

يسهل التعرف على الأعراض الخارجية لنقص البوتاسيوم، وذلك من أوراق النبات. إذ يحدث أولاً إصفرار وشحوب كبقع على الأوراق mottled chlorosis، سرعان ما يعقبه ظهور مناطق ميتة necrotic areas سواء عند طرف الورقة وحافتها tip and margin. وبسبب حركية البوتاسيوم تظهر هذه الأعراض عموماً أول ما

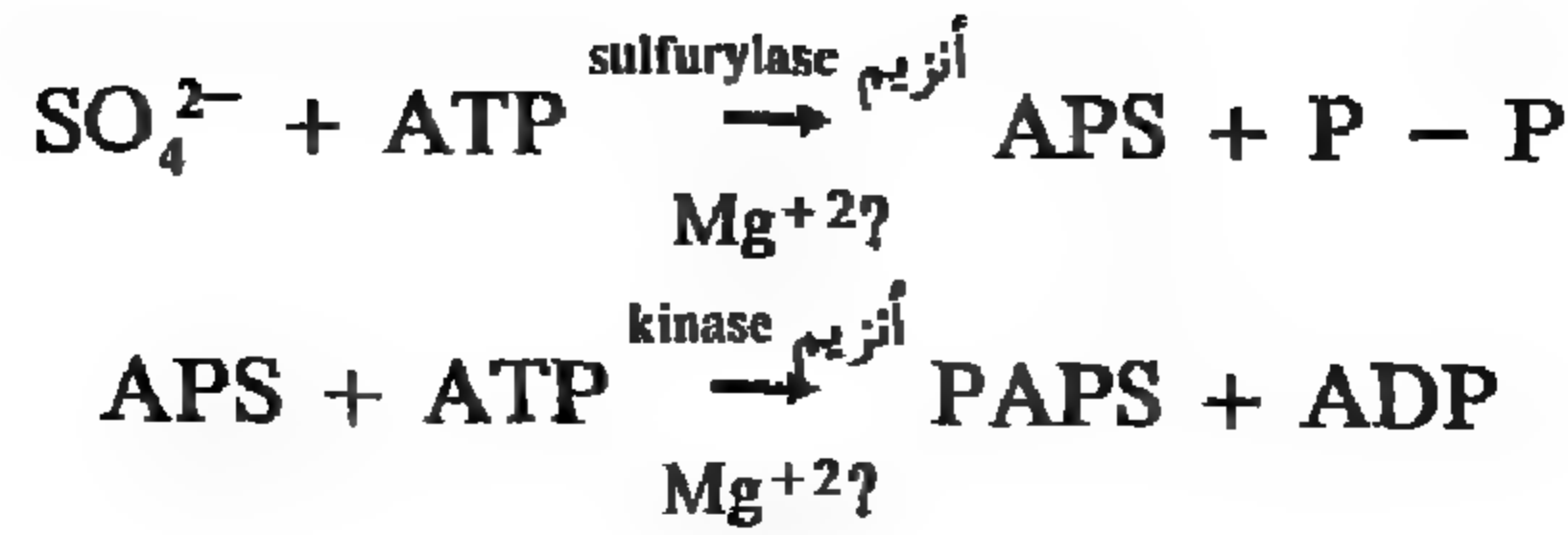
تظهر على الأوراق الأكثر نضجاً. وعلاوة على ذلك، ففي الكثير من الأحوال، يظهر اتجاه من طرف الورقة الى الانحناء الى أسفل، وكذلك، كما هو الحال في الفاصوليا الفرنسية french bean، والبطاطس potato، ربما تلتف مناطق الحواف الى الداخل باتجاه السطح الأعلى (31). وفي الغالب يصاب النبات الذي يفتقر الى البوتاسيوم بتوقف نموه مصحوباً بقصر سلامياته internodes.

يسبب إفتقار نبات الطماطم الى البوتاسيوم، تحلل خلايا اللب pith cells، ينتج عنه زيادة في تمايز برنشيم اللحاء الثانوي secondary phloem parenchyma الى الأنابيب الغربالية sieve tubes والخلايا المرافقة companion cells (47، 48).

الكبريت Sulfur

وظائف الكبريت Function of sulfur

يتباين المحتوى الكبريتي في النباتات تبايناً كبيراً، وربما يصل الى نسب تراكيز عالية، مثلما لاحظ ذلك الباحث جيلبرت Gilbert (25) في نباتات الب brassicaceus plants (وهي نباتات من فصيلة الكرنب Cabbage من عائلة الخردل mustard). ووظيفته الأكثر وضوحاً تكمن في مشاركته في تركيب البروتين في صورة أحماض أمينية حاملة للكبريت sulfur-bearing amino acids، هي السيستين والسيستين والميثيونين cystine, cysteine and methionine. ويمتص الكبريت بواسطة النبات في صورة أيون الكبريتات (SO_4^{2-})، ومن ثم يختزل عبر خطوة تنشيطية يدخل فيها مركب الـ $3'$ -phosphoadenosine- $5'$ (PAPS) — الـ ATP. لقد كان أول الباحثين الذين وصفوا مركب (PAPS) هما روبينس Robbins وليمان Lipmann (62، 63)، ويتكون في خطوتين مميزتين — هما تنشيط الكبريتات من قبل الـ ATP وانزيم السولفاريليز enzyme sulfurylase في سبيل تكوين أدينوزين- $5'$ — فوسفوسولفات - adenosine (APS) (APS) $5'$ -phosphosulfate، يعقبه تحويل الـ APS الى الـ PAPS بواسطة انزيم من الـ kinase خاص (3، 62، 63):

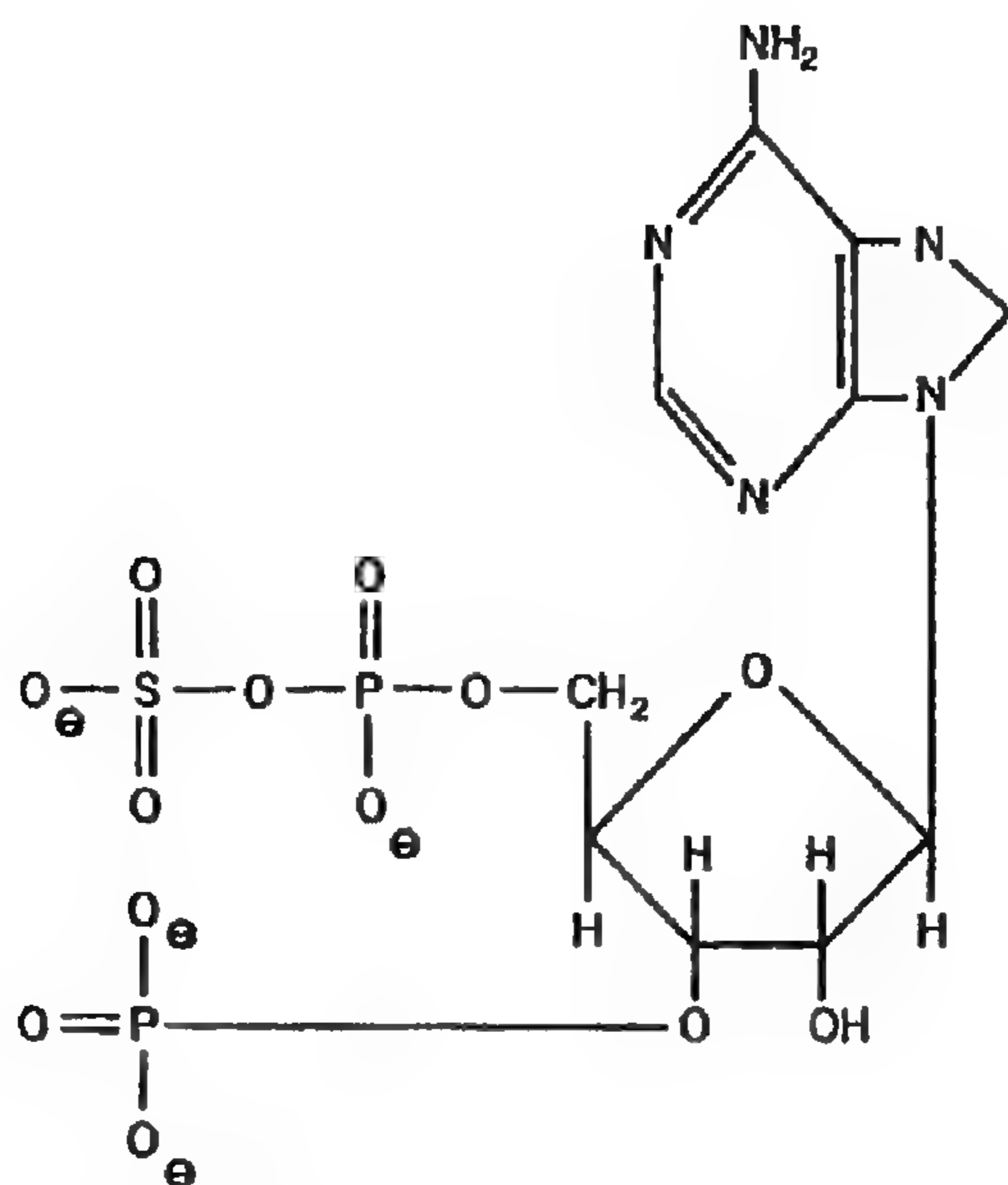


ومن ثم تختزل الكبريتات السابق تنشيطها وتكون بالمشاركة كل من السيستين والسيستيين والميثيونين cystine, cysteine, methionine وأخيراً تكون التركيب البروتيني protein structure.

عندما نتعرض للحديث عن وظائف الكبريت في حياة النبات، لا يجوز لنا إغفال ذكر الفيتامينات الحاملة للكبريت sulfur - bearing vitamins، وهي البيوتين والثيامين والانزيم المساعد (A) biotin, thiamine and coenzyme. ومن هنا نجد أن من وظائف الكبريت التدخل في نشاطات التحولات الغذائية المتعلقة بهذه الفيتامينات. ويمكن العثور على وظيفة أخرى من وظائف الكبريت في مجاميع السولفاهيدريل sulfhydryl groups التي تتواجد في الكثير من الانزيمات، والتي تكون ضرورية في الكثير من الحالات للنشاط الانزيمي. كما أن الكبريت يربط أيضاً الببتيد الاضافي في جزيء البروتين، protein molecule supplement peptide، كما يدخل في الربط الهيدروجيني hydrogen bonding الذي يسبب استقرار التركيب البروتيني stabilizing protein structure.

أعراض شح الكبريت Sulfur deficiency symptoms

تشابه الأعراض المنظورة لشح الكبريت الى حد ما مع أعراض شح النتروجين. فكما يحدث في النباتات التي تفتقر الى عنصر النتروجين، يحدث إصفرار وشحوب عام في النباتات التي تفتقر الى الكبريت، يعقبه إنتاج صبغات الانثوسيانين anthocyanin pigments في بعض الأنواع (15). وعلى خلاف ما يحدث في النباتات التي تفتقر الى النتروجين، فإن النباتات التي تفتقر الى عنصر الكبريت تظهر علائم الاصفرار والشحوب في أوراقها الأحدث أول ما تظهر. وفي ظل الظروف القاسية، ربما تعاني كل الأوراق حديثها وقديمها بعض الفقد

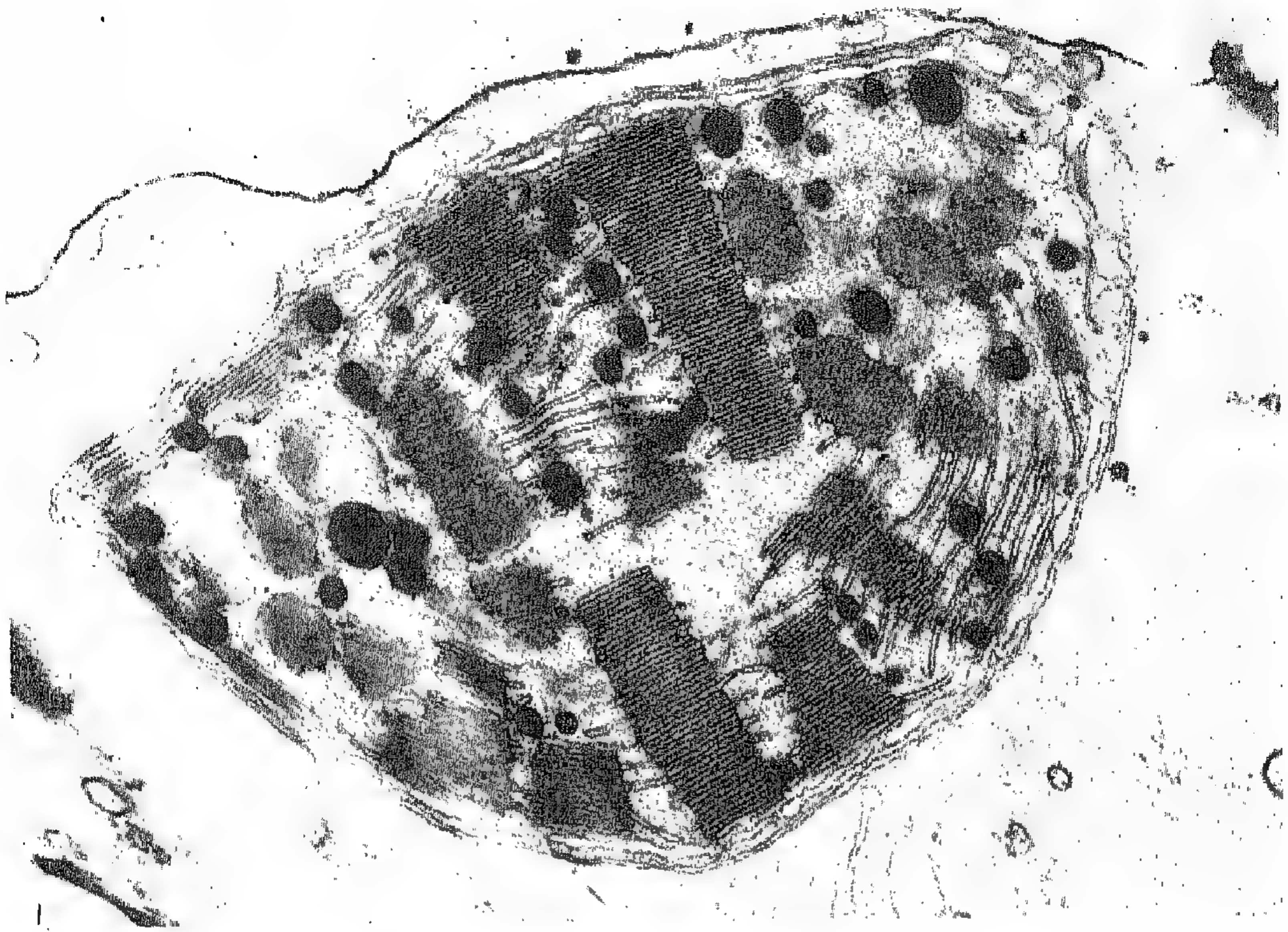


3'-فوسفوآدينوزين - 5'-فوسفوسولفات (PAPS)

للونها الأخضر (25).

لقد درس هول وآخرون Hall et al. (29) التركيب الفوقى (التفصيلى جداً) للنسيج الوسطى للبلاستيدات الخضراء ultrastructure of mysophyll chloroplasts فى نباتات الذرة corn التى تعاني من شح الكبريت. ولقد وجدوا أن شح الكبريت قد خلف وراءه نقصاً ملموساً فى صفائح الستروما stroma lamellae وزيادة ملحوظة فى تدقق (صغر) الجرانا grana staking (شكل: 2-15). ان زيادة تدقق الغرانا قد وجد أيضاً فى نباتات الذرة التى تعاني من نقص النتروجين.

لقد كشفت سلسلة الأبحاث التى أجراها إيتون Eaton على نباتات الطماطم tomato، وعباد الشمس sun flower والخردل الأسود black mustard وفول الصويا soybean، التى عانت كلها من نقص الكبريت، أن النشاء والسكريوز والنتروجين القابل للذوبان قد روكت فى ظل ظروف الشح، ولكن إختزال السكريات كان أدنى من معدله الطبيعى (10، 11، 12، 15). ولقد اقترح أن زيادة النتروجين القابل للذوبان نتجت عن تثبيط تخليق البروتين وزيادة النشاط البروتوليتى proteolytic activity.



شكل 15-2: صورة بالمجهر الإلكتروني لبلاستيدة خضراء من نبات الذرة الذى افتقر لعنصر الكبريت. لاحظ الزيادة الملحوظة فى تدفق الغرانا، والنقص الملموس فى صفائح الستروما.

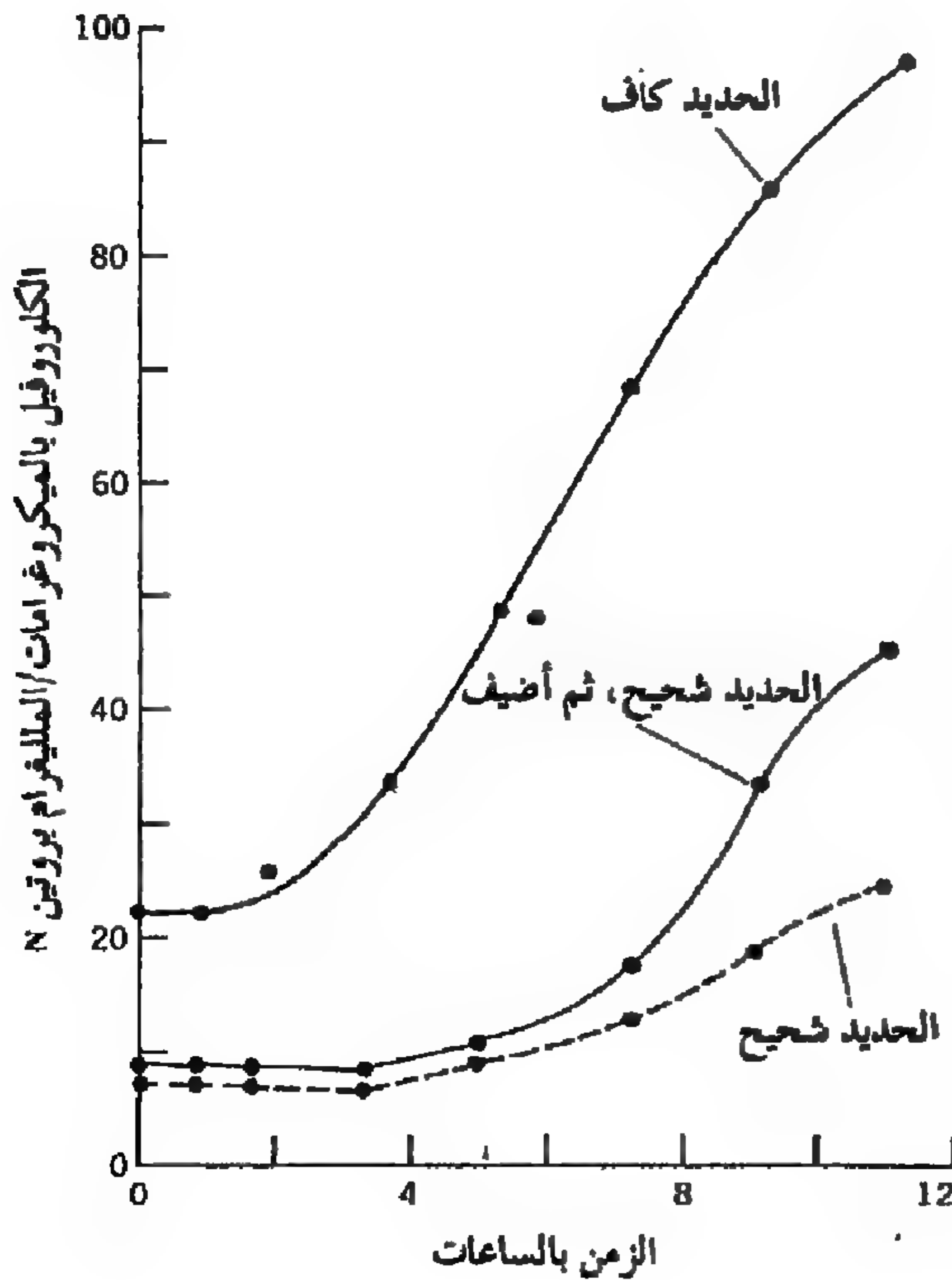
الحديد Iron

وظائف الحديد Function of iron

يتمتع الحديد بالعديد من الوظائف الحيوية فى التحويلات الغذائية metabolism العامة التى تجرى فى النبات. وعلى الرغم من أن الحديد يمتصه النبات فى حالة الحديدىك (ferric state- Fe^{3+})، يتفق الباحثون عموماً على أن حالة الحديدوز (ferrous state Fe^{2+}) هى الحالة التى ينشط فيها الحديد فى التحويلات الغذائية فى النبات. وعلى الرغم من أن الحديد يبدو ضرورياً للغاية من أجل تخليق الكلوروفيل، ألا أن دوره الكيميائى سواء فى تخليق الكلوروفيل أم فى تفسخه وانحلاله degradation لا يزال غير راسخ حتى الآن (55). يعتنق العديد من المؤلفين رأياً يفيد بأن للحديد دور فى تخليق بروتين البلاستيدات الخضراء

chloroplastic protein وربما يواكب بهذه الطريقة آلية تخليق الكلوروفيل (22). لقد ناقشنا في فصل سابق تخليق الكلوروفيل، وأشرنا في ذلك إلى البروتوبورفيرين - 9 (protoporphyrin-9) كأحد المركبات الوسيطة في مثل هذا التخليق البيولوجي biosynthesis. ويتبنى جرانيك (27) Granick رأى كون هذا المركب يمثل عصب التخليق البيولوجي biosynthesis لكل من السيتوكرومات cytochromes والكلوروفيل chlorophyll، وأن المسار التخليقي المتخذ يعتمد على أن من المعدنين - المغنيسيوم أم الحديد - هو الذي يدخل في التركيب البورفيريني porphyrin structure. لقد اكتشف كل من برايس وكاريل Price & Carell (60) في دراسة لاحقة، أن إضافة الحديد إلى خلايا اليوجلينا euglena، قد أزادت زيادة معتبرة من معدل تخليق الكلوروفيل (شكل: 3-15).

لقد شخص الحديد على أنه أحد مكونات بروتينات الفلافين flavorprotein العديدة (metallo-flavoproteins)، وهي البروتينات النشطة في عمليات الأكسدة



شكل 3-15: تغير معدلات تخليق الكلوروفيل بالنسبة للزمن. نُمتت الخلايا تحت ظروف قلة الضوء (50 قدم شمعة)، ومحتوى حديدي كاف ($3 \times 10^{-5} M$)، ومنخفض ($1.8 \times 10^{-7} M$). عُلقت الخلايا التي افتقرت إلى الحديد بعد حصادها في محلولين للفوسفات المنظمين buffer phosphate ($10^{-3} M$, pH 6)؛ أضيف لأحدهما فقط الحديد ($3 \times 10^{-5} M$) و«حُضِن» تخليق الكلوروفيل تحت شدة إضاءة قوية. أخذت عينات لتحليل الكلوروفيل في أوقات مختلفة.

البيولوجية biological oxidation. كما وجد الحديد أيضا في بروتينات البورفيرين الحديدية iron-prophyrin proteins والتي تحتوى على السيتوكرومات cytochromes، وانزيم البيروكسيدير peroxidases، والعوامل المساعدة. وتناقش أنشطة وتوصيف هذه الانزيمات فى موضع آخر من هذا الكتاب.

أعراض شح الحديد Iron deficiency symptoms

إن من أسهل الأعراض على الملاحظة والدالة على معاناة النبات من نقص عنصر الحديد، هو اصفرار وشحوب أوراقه. وعلى وجه العموم تكون الأوراق الأحدث أسرع فى تأثرها بالنقص، بينما لا يظهر الشحوب والاصفرار على الأوراق الاكثر نضجا بالمرة فى بعض الأحيان. والسبب الأساسى فى هذا هو إنعدام الحركية نسبياً للحديد فى النبات، وبهذا لا تستطيع الأوراق الأحدث سحب ماتحتاجه من حديد من شقيقاتها الاكبر. من بين ملامح إصفرار وشحوب الأوراق الناتج عن شح الحديد هو تميزه بالحدوث فى المساحات بين العروق، فنجد سطح الورقة يظهر فى العادة كشبكة معقدة دقيقة من العروق الخضراء تحصر بينها مساحات مصفرة شاحبة. ولا يحدث إصفرار تام للأوراق الأحدث إلا لماما. وربما تتعرض التعرقات من الدرجة الثانية والثالثة secondary and tertiary veins الى الاصفرار والشحوب فى ظل ظروف الشح الشديد.

لقد بذل العديد من المحاولات فى سبيل العثور على علاقة تناسبية بين نقص الحديد وبين المحتوى الكلوروفيللى، لم تسفر إلا عن القليل من النجاح – فبعض الباحثين قد وجدوا على سبيل المثال تناسباً واضحاً بين المحتوى الحديدى والكلوروفيللى (36، 67، 72)، بينما نجد البعض الآخر قد كشف عن كون أن الأوراق المصفرة ربما تحتوى على نفس المحتوى الحديدى الموجود عادة فى الأوراق السليمة، إن لم يزد (35، 44، 76). لقد اكتشف جاكوبسون وأويرتلى Jacobson and Oertli (37) فى دراسة حول نقص الحديد فى نبات عباد الشمس sun flower، أنه يمكن التوصل الى تناسب واضح فى هذا الشأن إذا ما زود النبات بالحديد بمعدل منتظم. ومع ذلك إذا ما عرض النبات لفترة قصيرة من نقص الحديد، أعقبتها فترة إمداد بالحديد بكميات مناسبة، فلن يكون هناك

علاقة تناسبية بين المحتويين الحديدي والكلوروفيللي، ويوكن السبب فى ذلك على الأرجح هو الامتصاص المعزز للحديد بعد التجويع. لقد وجد الباحثان المذكوران أن اصفرار الأوراق وشحوبها فى نبات عباد الشمس ليس بالعملية كاملة الارتداد الانعكاسى. ومن هنا إذا ما عاد تزويد نبات إصفر بفعل نقص الحديد الى التزود بكميات طبيعية من العنصر، فالارجح أن تستعيد الأوراق المصفرة الشاحبة مراكمتها لكميات من الحديد تتساوى مع ما كانت تراكمه فى الظروف العادية، وربما أكثر منها. واقترح كل من جاكوبسون وأويرتلى (37) أن يكون نقص الحديد مثبطاً لتكوين البلاستيدات الخضراء chloroplast من خلال تثبيطة لتخليق البروتين، وهى حقيقة ربما تصلح لتفسير الشفاء غير الكامل من مرض شحوب واصفرار الأوراق.

المنغنيز Manganese

وظائف المنغنيز Function of manganese

يبدو أن المنغنيز عامل ضرورى فى التنفس respiration، وفى التحول الغذائى للنتروجين nitrogen metabolism. إذ يعمل المنغنيز فى كلا العمليتين بوصفه منشط للانزيمات enzyme activator. ومع ذلك ففى الكثير من الحالات، وبالذات فى تفاعلات التنفس، يمكن أن يستبدل المنغنيز بأيونات موجبة ثنائية التكافؤ، أخرى مثل المغنيسيوم Mg^{2+} ، والكوبلت Co^{2+} ، والزنك Zn^{2+} ، والحديد Fe^{2+} . ويعتبر المغنيسيوم هو بديل المنغنيز الأكثر شيوعاً. وتبدو ضرورة المنغنيز، مع ذلك، بالنسبة لبعض التفاعلات الداخلة فى التحول الغذائى فى النبات. فمثلاً يتطلب انزيم الـ malic dehydrogenase، وهو انزيم دورة كريبس، المنغنيز بصفته عامل منشط. كما يتطلب وجود المنغنيز كمنشط أيضاً، انزيم آخر من انزيمات دورة كريبس Krebs cycle هو إنزيم الاوكسالوسوكسينيك ديكربوكسيلاز oxalosuccinic decarboxylase، على الرغم من أن المطلوب من المنغنيز فى هذه الحالة، ربما يعوض جزئياً بالكوبلت. يمكن للمرء، استرشاداً بالأبحاث المتعمقة التى أجريت على انزيمات دورة

كريس، أن يخرج باستنتاج أن المنغنيز هو أيونات المعدن السائدة في تفاعلات دورة كريس.

لقد كشف منذ بعض الوقت عن كون أن المنغنيز يؤدي دوراً هاماً في إختزال النترات *nitrate reduction* (6). ولكن تم في وقت لاحق توضيح هذا الدور بعض الشيء. يلعب المنغنيز دور المنشط لانزيمات إختزال النترات *enzymes nitrate reductase* وانزيم الـ *hydroxylamine reductase* (53، 64). يدعم تفضيل الخلايا التي تفتقر الى المنغنيز للأمونيا على النترات بوصفها مصدر للنيتروجين، دور المنغنيز السابق ذكره (55). ويعتقد أيضاً بأن المنغنيز يدخل في تحطيم أو أكسدة حامض الاندول - 3 - أسيتي (*indole-3-acetic acid (IAA)*)، وهو أو كسين طبيعي في النباتات (26، 41).

يشير انخفاض معدل البناء الضوئي في الطحالب *algae*، والذي يحدث في مرحلة مبكرة من شح المنغنيز، الى دور مباشر يلعبه المنغنيز في البناء الضوئي (77). فبناء على أبحاث إيستر وآخرين *Eyster et al* (19) تزيد حساسية الكلوروفيل للتحطم بزيادة الضوء مع الزيادة في شح المنغنيز، مما يؤدي بالضرورة الى اصفرار وشحوب نبات الكلوريللا *chlorella pyrenoidosa*. كما وجدوا أيضاً تثبيطاً حدث في تفاعل هيل *Hill reaction* في ظل ظروف شح المنغنيز. ويبدو من الابحاث التي أجريت على طحلب *ankistrodesmus braunii* أن موقع نشاط المنغنيز يكون في خطوة البناء الضوئي الخاصة بانتاج الأوكسجين (42، 43). لا يرتبط الإختزال الضوئي *photoreduction* في عملية البناء الضوئي بشح المنغنيز.

أعراض شح المنغنيز *Manganese deficiency symptoms*

تتميز أعراض شح المنغنيز بظهور بقع صفراء شاحبة وبقع ميتة في المساحات بين عروق الورقة.. وربما تظهر هذه الأعراض أول ماتظهر على الأوراق الفتية لبعض الأنواع، بينما يبدأ ظهورها في أنواع أخرى على الأوراق الأقدم. وربما تلاحظ بقع بنية ميتة *brown necrosis* على فلقات *cotyledons* بذور

البازلاء والفاصوليا أيضا (30، 58). ويظهر أيضا أن لنقص المنغنيز تأثير ملحوظ على البلاستيدات الخضراء.

لقد وجد الباحث التينج Eltinge (17) أن البلاستيدات الخضراء لأوراق نبات الطماطم tomato هي أول أجزاء النبات التي تتأثر بشح المنغنيز. إذ تفقد البلاستيدات الخضراء كلوروفيلها وكذلك حبيبات النشاء، ويميل اخضرارها الى اللون الأصفر، وتزيد أحجام فجواتها، ويصبح تركيبها حبيبيًا، ثم تتفسخ وتحلل في نهاية الأمر.

النحاس Copper

وظائف النحاس Function of copper

ليس هناك مجال للشك في ضرورة توفر النحاس لقيام النبات بالتحول الغذائي بصورة طبيعية. إذ يعتبر النحاس أحد مكونات انزيمات الفينوليزيز phenolases واللكيز laccase، وأوكسيديز حامض الأسكوربي ascorbic acid oxidase كما وأن دوره كجزء مكون لهذه الانزيمات ربما يمثل الوظيفة الأهم للنحاس في النبات (55). ان الابحاث التي قام بها نيش Neish (56) وجرين وآخرون Green et al (28) توحي بأن النحاس ربما يكون له دور في البناء الضوئي. فعلى سبيل المثال وجد نيش أن البلاستيدات الخضراء لنبات النفل clover تحتوي على غالبية نحاس النبات. كما وجد جرين ومساعدوه أن معدل البناء الضوئي الحادث في الكلوريللا chlorella pyrenoidosa يمكن أن ينخفض بفعل تزويد الوسط الغذائي culture medium بمركبات عضوية قادرة على تكوين مركبات يدخل النحاس في تركيبها. وعلاوة على ذلك وجد لوسالوت وآخرون Loustalot et al. (45) أن ثاني اوكسيد الكربون يقل إمتصاصه في أشجار الناتج tung tress التي تعاني من شح النحاس. أضف إلى ذلك أنه من المعروف إحتواء البلاستيدات الخضراء على بروتين له محتوى نحاسي يسمى البلاستوسيانين plastocyanin وله أهميته في البناء الضوئي.

أعراض شح النحاس Copper deficiency symptoms

يعتبر من أسهل أعراض شح النحاس على الاكتشاف، تلك الأعراض التي تظهر في مرض يصيب أشجار الفاكهة ويسمى «الايكسانثيما» (exanthema) وظاهرة تسمى «بالاسترداد» - (reclamation) تحدث في نباتات الحبوب cereals والبقوليات leguminous. ولا يدخل وصف هذين المرضين في موضوع كتابنا. ولكن يجدر القول بأن شح النحاس يسبب عموماً موت طرف الأوراق الفتية يتقدم على إمتداد حوافها بما يضاف عليها مظهراً ذابلاً وفي ظل الظروف الأقسى، ربما تفقد الأوراق، بل ويذبل النبات برمته.

الزنك Zinc

وظائف الزنك Function of zinc

يدخل الزنك في التخليق البيولوجي لأوكسين حامض اندول -3- الأسيتي (IAA) (IAA) auxin indole -3- acetic acid فلقد لاحظ سكوج (66) أن هناك تقلص ملحوظ في المحتوى الأوكسيني لنبات الطماطم tomato الذي يفتقر الى الزنك. وعند تزويد النبات بجرعات تعويضية من الزنك بعد إفتقاره اليه، لوحظ زيادة ملموسة في محتواه من ال- IAA. إن كلاً من التجاوبين المذكورين (ونعني زيادة وقلّة المحتوى الأوكسيني للنبات) يسبقان تجاوب نمو النبات لنقص الزنك أو إضافته، مما يوحي بأن تصاحب أعراض شح الزنك بانخفاض في تركيز الأوكسين في النبات. ولقد كشف بحث لاحق عن أن محتوى النبات من التريبتوفان tryptophan يتوازي مع محتواه من الأوكسين - وذلك في حالتى شح الزنك، وتزويد النبات بكميات مناسبة منه. ولقد استخلص من ذلك أن الزنك يقلص المحتوى الأوكسيني، وذلك من خلال دخوله في تخليق التريبتوفان، الذي يسبق الأوكسين (71). لقد وجد الباحث ناسون Nason (52) ما يدعم هذه الفرضية - أن نشاط انزيم التريبتوفان سينثيتيز tryptophan synthetase يصبح منخفضاً في احد الاعفان الوردية neurospora

الذى يفتقر الى الزنك. إذ يصبح هذا الانزيم من العوامل المساعدة على اتمام تفاعل السيرين serine مع الاندول indole لتكوين التريبتوفان tryptophan.

يشارك الزنك فى التحولات الغذائية للنبات بوصفه منشط للعديد من الانزيمات. ان انزيم carbonic anhydrase هو أول الانزيمات الحاوية للزنك فى اكتشافه (40). يساعد هذا الانزيم على تحليل حامض الكربونيك الى ثانى اوكسيد الكربون والماء. أما الانزيمات الأخرى المعتمدة على وجود الزنك فهى انزيم الـ alcohol dehydrogenase وانزيم الـ pyridine nucleotide (54,32) dehydrogenase. إن تراكم الفوسفور غير العضوى فى نباتات الطماطم شحيحة الزنك، يوحى بأن الزنك ربما يقوم بدور المنشط لأحد انزيمات نقل الفوسفات phosphate transferring enzyme، مثل هيكسوز كينيز hexose kinase أو انزيم triosephosphate dehydrogenase. ومن الخصائص شديدة التمييز لشح الزنك هى مراكمة مركبات النتروجين القابل للذوبان، مثل الأحماض الأمينية amino acids والأميدات amides (59). يمكن للمرء أن يفترض من هذه الملاحظات أن الزنك يلعب حتماً دوراً هاماً فى تخليق البروتين.

أعراض شح الزنك Zinc deficiency symptoms

تظهر على وجه العموم أولى علائم نقص الزنك فى صورة اصفرار وشحوب المناطق بين عروق الأوراق الأقدم، بدءاً بطرف الورقة وحوافها. وسرعان ما يعقب هذا ظهور بقع ميتة، مثلما يحدث فى نبات القطن (5). إن صغر حجم الأوراق وقصر السلاميات اللذان ينتجان من توقف النمو يعتبران من نتائج الشح الشديد للزنك. وربما يكون تشوه اوراق النبات هو من أسهل أعراض نقص الزنك تعرفاً عليها. وتكون هذه الأوراق أصغر فى حجمها، مشوهة الشكل، ملتوية المظهر، ربما تتجمع على أغصان قصيرة وردية الشكل rosettes. يسمى أحيانا تأثير نقص الزنك على الأوراق بمرض «الورقة الصغيرة little leaf». وربما يكون لغياب الزنك أثراً عكسياً على انتاج بذور الفاصوليا والبازلاء وتطور ثمار الموالح citrus.

البورون Boron

وظائف البورون : Function of boron

على الرغم من أن أعراض نقص البورون في النبات تعتبر أعراضاً ظاهرة بشدة، فإن دوره في التحولات الغذائية للنبات لم يتضح تماماً بعد. لقد كون كل من الباحثين غوتش وداجر Gauch and Dugger (23،24) فكرة قوية حول دخول البورون في نقل الكربوهيدرات carbohydrate transport في النبات. ولقد لفتا الانتباه الى حقيقة أن أيون البورات borate ion سوف يسهل تجمعهم مع مركبات الـ polyhydroxy compounds مثل السكر. وكانت وجهة نظرهم أن السكر ينتقل بسهولة عبر أغشية الخلايا إذا كان في صورة مركبات البورات borate complex. وكمقترح بديل، إعتقدوا أنه من الممكن أن يكون أيون البورات مصاحباً لغشاء الخلية حيث يمكنه أن يجتمع بجزء السكر ويسهل مساره عبر الغشاء. جذب غوتش وداجر الانتباه أيضاً الى حقيقة أن السمات المشتركة لنقص البورون في النبات هي موت أطراف الساق والجذور وسقوط الأزهار، وكلها من مناطق النبات عالية النشاط في تحولاتها الغذائية. لقد اقترحا أن تكون أعراض نقص البورون في النبات هي فعلاً من أعراض نقص السكر في النبات. حيث أن مناطق النبات التي تتمتع بنشاط عال في تحولاتها الغذائية، تحتاج أيضاً الى كميات أعلى من السكر، تكون هذه المناطق هي أولى مناطق النبات التي تتأثر بشح البورون في النبات. إن دور البورون الذي ذكرناه أعلاه في تنقل السكر قد وجد دعماً كبيراً من خلال التجارب التي استخدم فيها السكروز ذو الكربون المشع المعلم ^{14}C (65). لقد ابرزت هذه التجارب أن إمتصاص السكر وتنقله في النبات يتأخر في النباتات التي تفتقر الى البورون. كما يعضد البناء الضوئي بمحضر من ثاني اكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ نظرية غوتش وداجر عن تسهيل البورون لانتقال السكريات (65) فلقد ظهر أن تنقل الكربون المعلم الداخل في البناء الضوئي تقل كفاءته كثيراً في النباتات شحيحة البورون.

على الرغم من إفتراض العديد من الأدوار للبورون في التحول الغذائي للنبات لم يجمع إلا على قبول دوره في تنقل السكر كحقيقة واقعة. لقد نسبت الى البورون أدواراً في التمايز الخلوى cellular differentiation، وتطور الخلايا cell development، وفي التحول الغذائى للنيتروجين nitrogen metabolism، والاختصاب fertilization، والامتصاص الفعال للأملاح active salt absorption، والتحول الغذائى للهرمونات hormone metabolism، والعلاقات المائية water relations، والتحول الغذائى للدهن fat metabolism، والتحول الغذائى للفوسفور phosphorous metabolism، والبناء الضوئى photosynthesis (55). ورغم أن كل ذلك، فلا يزال العثور على دلائل مقنعة تشهد على مشاركة ومسئولية البورون في هذه العمليات شيئاً في طيات المستقبل. وبالفعل يمكن للمرء أن يجادل في تأثير كل العمليات المذكورة أعلاه تأثيراً غير مباشر فقط بوجود البورون، وذلك من خلال تأثيره على تنقل السكر وتوزعه في النبات.

أعراض شح البورون Boron deficiency symptoms

إن أول الأعراض المرئية لشح البورون هو موت طرف المجموع الخضرى shoot tip. ويسبب هذا في العادة نمو أطراف جانبية جديدة حيث سرعان ما تموت أيضاً. وربما تكتسب الأوراق تركيباً نحاسياً سميكاً، بل وتتجدد أحيانا وتصبح قصيفة brittle تماماً.

وعلى وجه العموم لا تتكون الأزهار ويتوقف الجذر عن النمو. أما أعضاء الخزن أو الأعضاء اللحمية storage or fleshy organs فتتأثر تأثيراً ظاهراً للعيان بهذا النقص في البورون. إذ يبدأ تحلل عام في الأنسجة الداخلية الذى يسبب بدوره في ظهور الانحرافات والتشوهات abnormalities، مثل تعفن قلب نبات بنجر السكر heart rot of sugar beet، وتكون الفلين الداخلى في ثمار التفاح internal cork formation in apples، والقلب المائى في نبات اللفت turnip.

المولبيدينوم Molybdenum

وظائف المولبيدينوم Function of molybdenum

ارتبط المولبيدينوم لوقت طويل بتثبيت النتروجين الغازى وفى تمثيل النترات nitrate assimilation. سوف نتناول فى الفصل التالى الوظائف الرئيسية للمولبيدينوم فى التحول النتروجينى الغذائى، وهو الفصل الذى خصصناه بالكامل لتحولات النتروجين الغذائية

لقد لاحظ العديد من الباحثين أن شح المولبيدينوم يقود دائماً الى انخفاض فى نسبة تركيز حامض الاسكوربيك فى النبات ascorbic acid (1،32). وإذا ما أعيد تزويد النبات بالكميات العادية من المولبيدينوم سرعان ما يستعيد المستويات الطبيعية لوجود حامض الأسكوربيك. لقد اقترح أرنون – Arnon (2) أن من المحتمل أن يكون دور حامض الأسكوربيك ascorbic acid دوراً وقائياً فى البلاستيدات الخضراء. فمثلاً تستعيد البلاستيدات الخضراء المعزولة نشاطها فى الفسفرة phosphorylating activity لمدة أطول بكثير إذا ما غسلت بمحلول حامض الأسكوربيك بتركيز 0.01 M. لقد جذب الباحث هيويت Hewitt (31)، والبحث غير المنشور لكل من هيويت وهاكليسى Hucklisby الاهتمام بحقيقة أن البلاستيدة الخضراء يحدث بها إختلال فى النظام disorganization مع ظهور أعراض مايسمى بـ «ذيل السوط» – «whiptail»، وهو مرض شائع من أمراض شح المولبيدينوم. هناك أيضاً بعض الشواهد على أن المولبيدينوم يدخل فى التحول الغذائى للفوسفور phosphorous metabolism فى النبات. ولكن آلية نشاط المولبيدينوم فى تحول الفوسفور الغذائى لم تفسر حتى الآن.

أعراض شح المولبيدينوم: Molybdenum deficiency symptoms

ربما تبدأ الأعراض الظاهرة لنقص المولبيدينوم بتقعع المساحات البينية بين تعرقات الأوراق الدنيا يقع صفراء شاحبة chlorotic interveinal mottling of

lower leaves وفي ظل الظروف الأقسى ربما تتحول المناطق الشاحبة الى مناطق ميتة مما يسبب ذبول الورقة. ويشبط تكوين الأزهار، أما إذا ما تكونت فسرعان ما تسقط قبل تكوينها لثمار.

إن مرض «ذيل السوط» الذي يصيب النبات نتيجة لشح الموليبدنوم، يظهر بجلاء نمطى فى نباتات القرنبيط cauliflower. فيظهر أولاً تبقع الأوراق بالشحوب فى المناطق ما بين تعرقات الأوراق وربما تصبح حواف الأوراق رمادية اللون، ومن ثم تتحول الى اللون البنى. وتذبل أنسجة الورقة، ولا يبقى منها غير العرق الوسطى midrib وقطع متفرقة صغيرة من نصل الورقة leaf blade مما يشكل مظهر الذيل أو السوط.

REFERENCES

1. Agarwala, S. C., and E. J. Hewitt. 1954. Molybdenum as a plant nutrient. IV. The interrelationships of molybdenum and nitrate supply in chlorophyll and ascorbic acid fractions in cauliflower plants grown in sand culture. *J. Hort. Sci.* 29:291.
2. Arnon, D. I. 1959. Chloroplasts and photosynthesis. In *The photochemical apparatus—its structure and function*. Brookhaven Symp. Biol. 11:181.
3. Bandurski, R. S., L. G. Wilson, and C. L. Squires. 1956. The mechanism of "active sulfate" formation. *J. Am. Chem. Soc.* 78:6408.
4. Bennett-Clark, T. A. 1956. Salt accumulation and mode of action of auxin: a preliminary hypothesis. In R. L. Wain and F. Wightman, eds., *Chemistry and mode of action of plant growth substances*. London: Butterworths.
5. Brown, L., and C. C. Wilson. 1952. Some effects of zinc on several species of *Gossypium* L. *Plant Physiol.* 27:812.
6. Burström, H. 1939. Über die Schwermetallkatalyse der Nitrataassimilation. *Planta* 29:292.
7. Calvin, M. 1954. Chelation and catalysis. pp. 221–256. In W. D. McElroy and H. B. Glass, eds., *Mechanism of enzyme action*. Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
8. Davidson, F. M., and C. M. Long. 1958. The structure of the naturally occurring phosphoglycerides. 4. Action of cabbage leaf phospholipase. *Biochem. J.* 69:458.
9. Davis, D. E. 1949. Some effects of calcium deficiency on the anatomy of *Pinus taeda*. *Am. J. Botan.* 36:276.
10. Eaton, S. V. 1935. Influence of sulfur deficiency on the metabolism of the soybean. *Botan. Gaz.* 97:68.

11. Eaton, S. V. 1941. Influence of sulfur deficiency on metabolism of the sunflower. *Botan. Gaz.* 102:533.
12. Eaton, S. V. 1942. Influence of sulfur deficiency on metabolism of black mustard. *Botan. Gaz.* 104:306.
13. Eaton, S. V. 1949. Effects of phosphorus deficiency on growth and metabolism of sunflowers. *Botan. Gaz.* 110:449.
14. Eaton, S. V. 1950. Effects of phosphorus deficiency on growth and metabolism of soybean. *Botan. Gaz.* 111:426.
15. Eaton, S. V. 1951. Effects of sulfur deficiency on the growth and metabolism of the tomato. *Botan. Gaz.* 112:300.
16. Eaton, S. V. 1952. Effects of phosphorus deficiency on growth and metabolism of black mustard. *Botan. Gaz.* 113:301.
17. Eltinge, E. T. 1941. Effects of manganese deficiency upon the histology of *Lycopersicon esculentum*. *Plant Physiol.* 16:189.
18. Eversole, R. A., and E. L. Tatum. 1956. Chemical alteration of crossing over frequency in *Chlamydomonas*. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 42:68.
19. Eyster, C., T. E. Brown, H. Tanner, and S. L. Hood. 1958. Manganese requirement with respect to growth, Hill reaction and photosynthesis. *Plant Physiol.* 33:235.
20. Florell, C. 1956. The influence of calcium on root mitochondria. *Physiol. Plant.* 9:236.
21. Florell, C. 1957. Calcium, mitochondria and anion uptake. *Physiol. Plant.* 10:781.
22. Gauch, H. G. 1957. Mineral nutrition of plants. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 8:31.
23. Gauch, H. G., and W. M. Dugger. 1953. The role of boron in the translocation of sucrose. *Plant Physiol.* 28:457.
24. Gauch, H. G., and W. M. Dugger. 1954. *The physiological role of boron in higher plants: a review and interpretation.* Univ. Maryland Agr. Expt. Sta. Tech. Bull. A-80.
25. Gilbert, F. A. 1951. The place of sulfur in plant nutrition. *Botan. Rev.* 17:671.
26. Goldacre, P. L. 1961. The indole-3-acetic acid oxidase-peroxidase of peas. pp. 143-147. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation.* Ames, Iowa: Iowa State University Press.
27. Granick, S. 1950. Iron metabolism in animals and plants. *Harvey Lectures Ser.* 44:220.
28. Green, L. F., J. F. McCarthy, and C. G. King. 1939. Inhibition of respiration and photosynthesis in *Chlorella pyrenoidosa* by organic compounds that inhibit copper catalysis. *J. Biol. Chem.* 128:447.
29. Hall, J. D., R. Barr, A. H. Al-Abbas, and F. L. Crane. 1972. The ultrastructure of chloroplasts in mineral-deficient maize leaves. *Plant Physiol.* 50:404.
30. Hewitt, E. J. 1945. Marsh spot in beans. *Nature* 155:22.
31. Hewitt, E. J. 1963. The essential nutrient elements: requirements and interactions in plants. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology.* New York: Academic Press.
32. Hewitt, E. J., S. C. Agarwala, and E. W. Jones. 1950. Effect of molybdenum status on the ascorbic acid content of plants in sand culture. *Nature* 166:1119.
33. Hoch, F. L., and B. L. Vallee. 1958. The metabolic role of zinc. pp. 337-363. In C. A. Lamb, O. G. Bentley, and J. M. Beattie, eds., *Trace elements.* New York: Academic Press.

34. Hyde, B. B., and R. L. Paliwal. 1958. Studies on the role of cations in the structure and behaviour of plant chromosomes. *Am. J. Botan.* 45:433.
35. Iljin, W. S. 1952. Metabolism of plants affected with lime-induced chlorosis (calciose). III. Mineral elements. *Plant Soil* 4:11.
36. Jacobson, L. 1945. Iron in the leaves and chloroplasts of some plants in relation to chlorophyll content. *Plant Physiol.* 20:233.
37. Jacobson, L., and J. J. Oertli. 1956. The relation between iron and chlorophyll contents in chlorotic sunflower leaves. *Plant Physiol.* 31:199.
38. Joham, H. E. 1957. Carbohydrate distribution as affected by calcium deficiency in cotton. *Plant Physiol.* 32:113.
39. Kalra, G. S. 1956. Responses of the tomato plant to calcium deficiency. *Botan. Gaz.* 118:18.
40. Keilin, D., and T. Mann. 1940. Carbonic anhydrase. *Biochem. J.* 34:1163.
41. Kenten, R. H. 1955. The oxidation of indole-3-acetic acid by waxpod bean root sap and peroxidase systems. *Biochem. J.* 59:110.
42. Kessler, E. 1955. On the role of manganese in the oxygen-evolving system in photosynthesis. *Arch. Biochem. Biophys.* 59:527.
43. Kessler, E., W. Arthur, and J. E. Brugger. 1957. The influence of manganese and phosphate on delayed light emission, fluorescence, photoreduction and photosynthesis in algae. *Arch. Biochem. Biophys.* 71:326.
44. Lindner, R. C., and C. P. Harley. 1944. Nutrient interrelations in lime-induced chlorosis. *Plant Physiol.* 19:420.
45. Loustalot, A. J., F. W. Burrows, S. G. Gilbert, and A. Nason. 1945. Effect of copper and zinc deficiencies on the photosynthesis activity of the foliage of young tung trees. *Plant Physiol.* 20:283.
46. Lutman, B. F. 1934. *Cell size and structure in plants as affected by inorganic elements.* Univ. Vermont Agr. Expt. Sta. Bull. 383.
47. Lyon, C., and C. R. Garcia. 1944. Anatomical responses of tomato stems to variations in the macronutrient anion supply. *Botan. Gaz.* 105:394.
48. Lyon, C., and C. R. Garcia. 1944. Anatomical responses of tomato stems to variations in the macronutrient cation supply. *Botan. Gaz.* 105:441.
49. Mazia, D. 1954. The particulate organization of the chromosome. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 40:521.
50. McElroy, W. D., and A. Nason. 1954. Mechanism of action of micronutrient elements in enzyme systems. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 5:1.
51. Morton, A. G., and D. J. Watson. 1948. A physiological study of leaf growth. *Ann. Botan.* 12:281.
52. Nason, A. 1950. Effect of zinc deficiency on the synthesis of tryptophane by *Neurospora* extracts. *Science* 112:111.
53. Nason, A. 1956. Enzymatic steps in the assimilation of nitrate and nitrite in fungi and green plants. pp. 109-136. In W. D. McElroy and H. B. Glass, eds., *Inorganic nitrogen metabolism.* Baltimore, M.D.: Johns Hopkins Press.
54. Nason, A., N. O. Kaplan, and H. O. Oldewurtel. 1953. Further studies of nutritional conditions affecting enzymatic constitution in *Neurospora*. *J. Biol. Chem.* 201:435.
55. Nason, A., and W. D. McElroy. 1963. Modes of action of the essential mineral elements. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology.* New York: Academic Press.
56. Neish, A. C. 1939. Studies on chloroplasts. II. Their chemical composition and the distribution of certain metabolites between the chloroplasts and the remainder of the leaf. *Biochem. J.* 33:300.

57. Njoku, E. 1957. The effect of mineral nutrition and temperature on leaf shape in *Ipomoea caerulea*. *New Phytologist* 56:154.
58. Piper, C. S. 1942. Investigations on copper deficiency in plants. *J. Agr. Sci.* 32:143.
59. Possingham, J. V. 1956. The effect of mineral nutrition on the content of free amino acids and amides in tomato plants. I. A comparison of effects of deficiencies of copper, zinc, manganese, iron and molybdenum. *Australian Biol. Sci.* 9:539.
60. Price, C. A., and E. F. Carell. 1964. Control by iron of chlorophyll formation and growth in *Euglena graciles*. *Plant Physiol.* 39:862.
61. Reed, H. S. 1946. Effects of zinc deficiency on phosphate metabolism of the tomato plant. *Am. J. Botan.* 33:778.
62. Robbins, P. W., and F. Lipmann. 1956. Identification of enzymatically active sulfate as adenosine-3'-phosphate-5'-phosphosulfate. *J. Am. Chem. Soc.* 78:2652.
63. Robbins, P. W., and F. Lipmann. 1956. The enzymatic sequence in the biosynthesis of active sulfate. *J. Am. Chem. Soc.* 78:6409.
64. Sadana, J. C., and W. D. McElroy. 1957. Nitrate reductase from *Achromobacter fischeri*. Purification and properties: functions of flavines and cytochrome. *Arch. Biochem. Biophys.* 67:16.
65. Sisler, E. C., W. M. Dugger, and H. G. Gauch. 1956. The role of boron in the translocation of organic compounds in plants. *Plant Physiol.* 31:11.
66. Skoog, F. 1940. Relationships between zinc and auxin in the growth of higher plants. *Am. J. Botan.* 27:939.
67. Smith, P. F., W. Reuther, and A. W. Specht. 1950. Mineral composition of chlorotic orange leaves and some observations on the relation of sample preparation technique to the interpretation of results. *Plant Physiol.* 25:496.
68. Steffensen, D. 1953. Induction of chromosome breakage at meiosis by a magnesium deficiency in *Tradescantia*. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 39:613.
69. Steffensen, D. 1955. Breakage of chromosomes in *Tradescantia* with a calcium deficiency. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 41:155.
70. T'so, P. O. P., J. Bonner, and J. Vinograd. 1957. Physical and chemical properties of microsomal particles from pea seedlings. *Plant Physiol. Supp.* 32:XII.
71. Tsui, C. 1948. The role of zinc in auxin synthesis in the tomato plant. *Am. J. Botan.* 35:172.
72. Wallihan, E. F. 1955. Relation of chlorosis to concentration of iron in citrus leaves. *Am. J. Botan.* 42:101.
73. Webster, G. C. 1953. Peptide bond synthesis in higher plants. I. *Arch. Biochem. Biophys.* 47:241.
74. Webster, G. C. 1956. Effect of monovalent ions on the incorporation of amino acids into protein. *Biochem. Biophys. Acta* 20:565.
75. Webster, G. C., and J. E. Varner. 1954. Mechanism of enzymatic synthesis of gamma-glutamylcysteine. *Federation Proc.* 13:1049.
76. Weinstein, L. H., E. R. Purvis, A. N. Meiss, and R. L. Uhler. 1954. Absorption and translocation of ethylenediamine tetraacetic acid by sunflower plants. *J. Agr. Food Chem.* 2:421.
77. Wiessner, W. 1962. Inorganic micronutrients. pp. 267-286. In R. A. Lewin, ed., *Physiology and biochemistry of algae*. New York: Academic Press.

الفصل السادس عشر

التحول الغذائي للنيتروجين Nitrogen metabolism

مقدمة Introduction

سوف نخصص فصلاً كاملاً لمناقشة موضوع التحول الغذائي للنيتروجين nitrogen metabolism، آخذين بنظر الاعتبار عدم كفاية فصل في كتاب لإمادة اللثام عن خبايا موضوع حيوى ومعقد من هذا. يأتى النيتروجين الرابع فى الترتيب بعد الكربون، والهيدروجين والاكسجين بالنسبة لوجوده فى الكائن الحى، إذ يدخل فى تركيب مركبات هامة مثل البروتين protein، والأحماض النووية nucleic acids، وبعض منظمات النمو growth regulators، وفى الكثير من الفيتامينات. وبوصفه أحد مكونات المركبات المذكورة والكثير غيرها، يصبح للنيتروجين دخل ونفوذ فى جل أو ربما كل التفاعلات الكيميائية الحيوية التى تشكل عصب الحياة.

الكميات العظمى من النيتروجين الموجود فى النبات، وأهمية هذا العنصر فى تركيب النبات وتحولاته الغذائية، وإحتياج النبات لمدد دائم من هذا العنصر الحيوى دونما إنقطاع، تكشف كلها عن موقف حذقت الطبيعة فى تلوينه بتناقض مسرحى. فحيث يشكل النيتروجين حوالى 80% من الغلاف الجوى المحيط بأرضنا يمكن القول بأن عالم النبات مغمور فى بحر من النيتروجين. وتكمن سخرية الطبيعة فى أن النيتروجين لا يعتبر متاحاً فى صورته هذه لغالبية النباتات. وبالفعل، فإن النيتروجين يعتبر أحد أكثر العناصر خمولاً، حيث يتطلب درجات حرارة عالية وضغوط كبيرة فى سبيل الاشتراك فى تفاعلات مع العناصر الأخرى أو مع مركباتها. ومع أن بعض أشكال النيتروجين المتحد أو المثبت combined or fixed يمكن أن تدخل فى تركيب التربة بدون مشاركة من الكائنات الحية (ومثال ذلك اكاسيد النيتروجين nitrogen oxides الناتجة عن تفريغ الشحنات الكهربائية أثناء برق العواصف الرعدية)، فإن كمية أكبر من ذلك بكثير يجرى تثبيتها عن طريق تدخل الكائنات الحية الدقيقة التى تعيش فى التربة

soil microorganisms. والسؤال المطروح الآن، ما هي أشكال وجود النتروجين المتاحة لاستخدام النبات؟ وكيف يجرى تحويل نتروجين الجو، أو النتروجين الجزئي، الى هذه الأشكال؟. سوف نناقش على الصفحات التالية أشكال النتروجين المتاح وطرق إمتصاص النبات لها، ودخول النتروجين المختزل في تركيب أحماض الكيتو keto acids، في سبيل تكوين الأحماض الأمينية amino acids، وتخليق البروتين protein synthesis، وأخيراً تحليل البروتين والأحماض الأمينية. degradation of protein and amino acids.

التغذية بالنتروجين Nitrogen nutrition

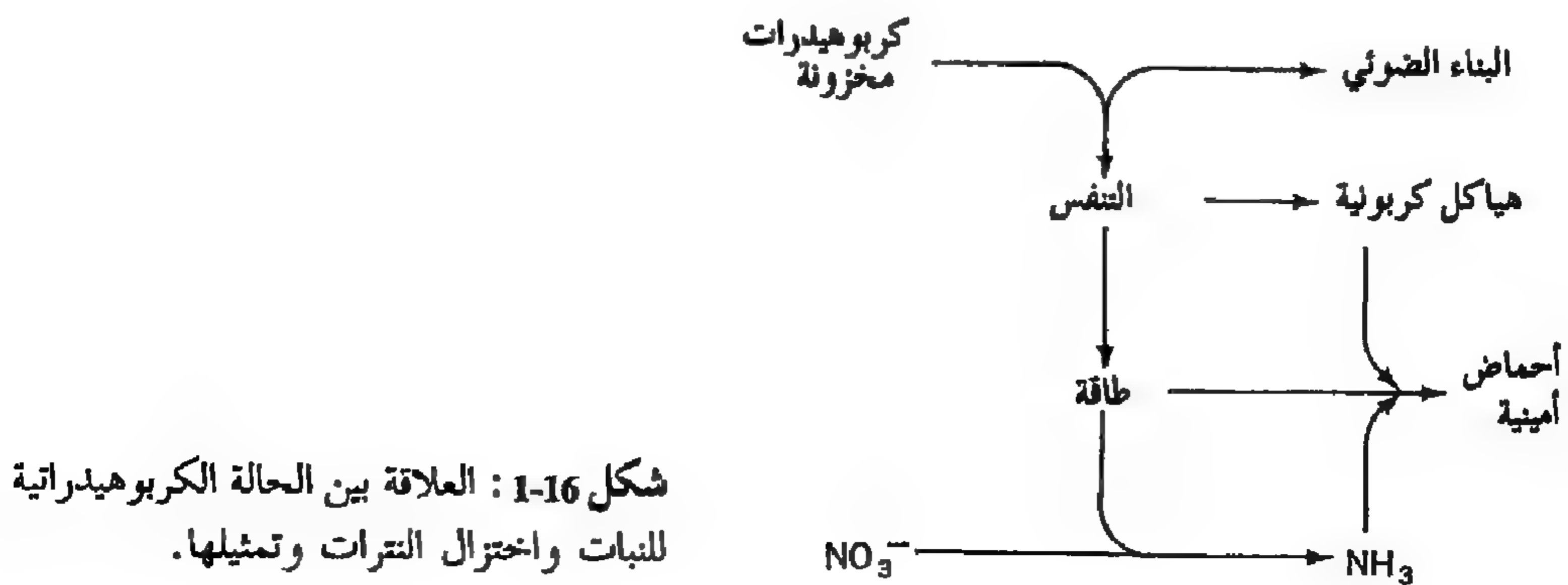
إذا استثنينا الأنواع القادرة على تثبيت النتروجين الجزئي، فإن غالبية النباتات تمتص النتروجين من التربة في صورة مثبتة. يجوز تقسيم أشكال النتروجين المتاحة للنباتات الى أربعة مجاميع: النتروجين الموجود في النترات nitrate nitrogen، النتروجين الموجود في الأمونيا ammonia nitrogen، النتروجين العضوي organic nitrogen، والنتروجين الجزئي molecular nitrogen. إن قليلاً من النباتات (أنواع خاصة من البكتريا والطحالب certain bacteria & algae) تستطيع وحدها الانتفاع بكل الأشكال الأربعة المتاحة من النتروجين (64). ورغم أن غالبية أنواع النباتات تنتفع بالشكل النتراتي للنتروجين، إلا أن العديد من النباتات يستطيع الاستفادة من الأمونيا وبعض أشكال النتروجين العضوي. ويقتصر الانتفاع بالنتروجين الجزئي فقط على عدد قليل من المجاميع التي توجد بين الأشكال الأدنى في الحياة النباتية، ومن ضمنها أنواع بعينها من البكتريا الحية الحرة free-living bacteria (ومنها مثلاً البكتريا الأزوتية azotobacter، والكلوستريديوم clostridium)، والطحالب الخضراء المزرقة blue-green algae (مثل النوستوك nostoc والأنابينا anabaena). علينا أن نقول مع ذلك أن قائمة أصناف النباتات التي تنتفع بالنتروجين الجزئي تزيد يوماً عن يوم.

نتروجين النترات والأمونيا Nitrate and ammonia nitrogen

تمتص جذور غالبية النباتات الراقية النتروجين في صورة نترات (NO_3^-) من

التربة. ولكن النتروجين في صورته هذه لا يستخدم مباشرة من قبل النبات، بل عليه أن يُختزل الى الأمونيا قبل أن يدخل في اتحاد لتكوين المركبات النتروجينية الموجودة في النبات. ويتطلب إختزال النترات لتحويله الى أمونيا طاقة التنفس energy of respiration. ومن هنا نجد أن كربوهيدرات النبات لا تكتفى بتوفير الهياكل الكربونية carbon skeletons الضرورية لاستيعاب الأمونيا، بل توفر أيضا الطاقة الضرورية لاختزال النترات، وذلك من خلال تحليلها أثناء عملية التنفس (56،5). لقد لاحظ العديد من الباحثين في هذا الشأن أنه في ظل توفر ظروف الاختزال المكثف للنترات والتمثيل في الظلام assimilation in the dark، تنخفض مستويات الكربوهيدرات في النبات انخفاضاً ملموساً. لا يكون انخفاض مستويات الكربوهيدرات في النور في ظل الظروف المذكورة آنفاً ملموساً بالمقارنة لما يحدث في الظلام بسبب التأثير التعويضي الناجم عن عملية البناء الضوئي photosynthesis. يمثل الشكل (1-16) رسماً تخطيطياً يوضح العلاقة بين الحالة الكربوهيدراتية في النبات وبين إختزال النترات وتمثيلها nitrate reduction and assimilation.

لقد تكشف العديد من المراحل البينية intermediates أثناء دراسة إختزال النترات الى أمونيا، وذلك في تجارب أجريت على البكتريا bacteria والطحالب fungi. ولقد افترض أن الخطوة الأولى في إختزال النترات هي تحويل النترات إلى نتريت (NO₂⁻) nitrite ولقد دعم هذا الافتراض كثيراً بأبحاث كل من ايفان Evan وناسون Nason، عندما شخّصا وجود النتريت في أنسجة النبات، وعن



شكل 1-16 : العلاقة بين الحالة الكربوهيدراتية للنبات واختزال النترات وتمثيلها.

طريق عزل أحد الانزيمات القادرة على تشجيع هذا الاختزال – نترات ريدكتيز *nitrate reductase*، من أوراق نبات فول الصويا *soybean* والنيروسبورا (عفن وردى) *neurospora* (17، 35). وحيث يتطلب تكوين النتريت نقل الككترونين الى النترات، ظهر الظن بأن الخطوة البينية التالية تكشف عن مركب يتطلب نقل الككترونين الى النتريت. وينطبق هذا على مركب الهيوننتريت (HNO) *hyponitrite*، على الرغم من أنه لم يكتشف أبداً في أنسجة النبات. لقد كشفت الدراسات التي جرت على الانزيمات عن ما يدعم اشتراك الهيوننتريت كمركب بينى في إختزال النترات. لقد تم استخلاص منظومات انزيمية، حوت بالطبع انزيم النتريت ريدكتيز *nitrite reductase*، وذلك من النيروسبورا *neurospora* وأوراق فول الصويا *soybean* والطحالب الخضراء المزرقه كالـ *anabaena cylindrica* – وكلها تقدر على تشجيع إختزال النتريت الى أمونيا (35، 48). كما أظهرت أبحاث أخرى أن الهيوننتريت هو من نواتج إختزال النتريت (34). وأخيراً أوضحت أبحاث كل من فير وباريل *Fear and Burrell* (20) أن مستحضرات النبات *plant preparations* قادرة على إختزال الهيوننتريت المعلم الى الأمونيا. لقد اقترح الباحث فيرهوفين *Verhoeven* (57) أن يكون السبب في عدم الكشف عن الهيوننتريت يكمن في عدم استقراره الشديد، مما يجعل تحوله الى مركبات أخرى يتم بنفس السرعة التي يتكون بها.

بما يتمشى مع مفهوم إنتقال الالككترونين المذكور آنفاً، اقترح أن يكون مركب الهيدروكسيل أمين *hydroxylamine* (NH_2OH)، هو الخطوة التالية في تتابع المركبات البينية التي تقودنا من النترات الى الأمونيا. لقد كشف عن تكون الهيدروكسيل أمين في الشككين الأرقى والأدنى من حياة النبات. فلقد وجد مثلاً أحد الانزيمات فى النيروسبورا *neurospora*، يستطيع تشجيع تحويل الهيوننتريت الى الهيدروكسيل أمين (34). وتأتى الخطوة الأخيرة فى التتابع موضع دراستنا فى تحويل الهيدروكسيل أمين الى الأمونيا وهى خطوة أخرى تحتاج الى إضافة الككترونين. أما الانزيم المساعد على حدوث التفاعل – هيدروكسيل امين ريدكتيز *hydroxylamine reductase* فلقد كشف عن وجوده

في النيروسبورا *neurospora* (75)، وكذلك في النباتات الراقية (20). أن التابع الذي ناقشناه آنفاً، والحادث اثناء إختزال النترات الى أمونيا فيجرب على النحو التالي (كتبنا رقم التأكسد oxidation number لكل مركب تحت رمز المركب)



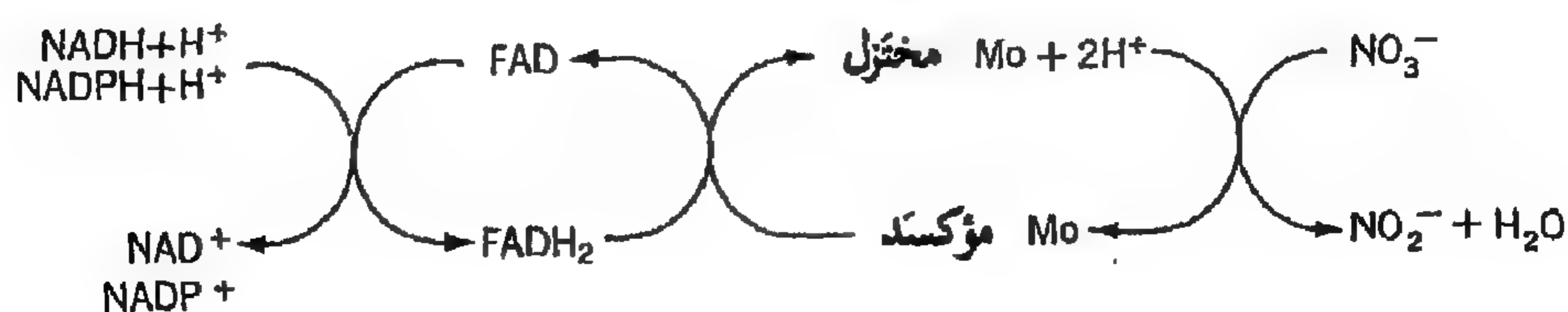
بسبب إنتشار وجود المركبات البينية المذكورة أعلاه في النبات (باستثناء الهيبونترت بالطبع)، واكتشاف إحتواء بعض أنسجة النبات على الانزيمات المساعدة إختزال المركبات المذكورة، يعتقد بأن التعاقب غير العضوى inorganic sequence المذكور هو مسار هام لاختزال النترات في النباتات. لا يزال هناك ضرورة التأكد من حتمية إختزال النتروجين الى مستوى الأمونيا، من عدمها قبل الدخول في التفاعل مع المركبات العضوية للنبات. ويهمننا هنا أن نقول أنه قد تراكمت الكثير من الشواهد الدالة على نتروجين الهيدروكسيل أمين قد يمتص في مركبات عضوية قبل إختزاله الى أمونيا.

إذا افترضنا حتمية إختزال النترات الى أمونيا قبل التمكن من إدخال النتروجين الى منظومة التحولات الغذائية، علينا أن نلاحظ تمثيل أسرع للنتروجين لدى الاستفادة بالأمونيا بدلاً من النترات بوصفها مصدراً للنتروجين. لقد أبرز عدد من الأبحاث أن تمثيل الأمونيا هو سريع بحق إذا ما قورن بتمثيل النترات. سوف تتمكن النباتات السليمة إذا ما زودت بمصدر مناسب من الكربوهيدرات القابلة لاجراء عملية التنفس عليها respirable carbohydrates أن تتحد مع نيتروجين الأمونيا بسرعة فائقة ضمن منظومة التحول الغذائى، بدرجة يصعب معها العثور إلا على النزر اليسير من الأمونيا الحرة في أنسجة النبات أثناء فترات إرتفاع معدل إمتصاص النبات للنتروجين (50). وعلى العكس من ذلك، فإن النترات الحرة يمكن العثور عليها بكميات أعلى نسبياً في أنسجة النبات. وكما هو الحال في إختزال النترات وتمثيلها، يعتمد تمثيل الأمونيا جزئياً على الحالة الكربوهيدراتية للنبات. وبسبب سرعة تمثيل الأمونيا، ربما تنخفض مصادر

الكربوهيدرات في نبات ينتفع بالأمونيا كمصدر وحيد للنيتروجين الى مستوى خطير للغاية في تدينه (36،38،53). فعلى سبيل المثال، ربما ينتج في نبات الطماطم نمو طرى عصارى عالى المجموع الخضري، خال من ثمار، كنتيجة للنظوب الشديد لمصادر الكربوهيدرات.

ريدكتيز النترات والتريت **Nitrate and nitrite reductase** لا تدخل في مجال هذا الكتاب مناقشة النشاط الانزيمي الداخل في كل خطوة من خطوات إختزال النترات. ولكن، بسبب تراكم كمية معتبرة من المعلومات عن انزيمات ريدكتيز النترات **nitrate reductase** وريدكتيز التريت **nitrite reductase**، فسوف نناقش باختصار طبيعة هذه الانزيمات والعوامل المساعدة **cofactors** الداخلة في التفاعلات التي تشجعها هذه الانزيمات.

إن ريدكتيز النترات هو بروتين فلأفوني معدني **metalloflavoprotein** ويعتبر عاملاً مساعداً في إختزال النترات الى نترات، وقد تمكن الباحثون من عزله بصورة عالية النقاوة من أوراق نبات فول الصويا **soybean** والنيروسبورا **neurospora** (17،35). تحتوي هذه المنظومة الانزيمية على بيريدين نيوكليوتيد **pyridine nucleotide** (**NADPH or NADH**) قد تم إختزاله سلفاً، ويكون بصفة مانح (واهب، مجهز) للإلكترونات **electron donor**، وكذلك فلافين أدينين ثنائي النيوكليوتيد **flavine adenine dinucleotide** بوصفه مجموعة **prosthetic**، والموليبدينوم **molebdenum** بوصفه منشط. تمر الإلكترونات من البيريدين المختزل **reduced pyridine nucleotide** الى **FAD**، وينتج عن هذا إختزال **FAD** الى **(FADH₂)**. أما الإلكترونات كما في شكل (2-16) فتمر بدورها من **(FADH₂)** الى الموليبدينوم



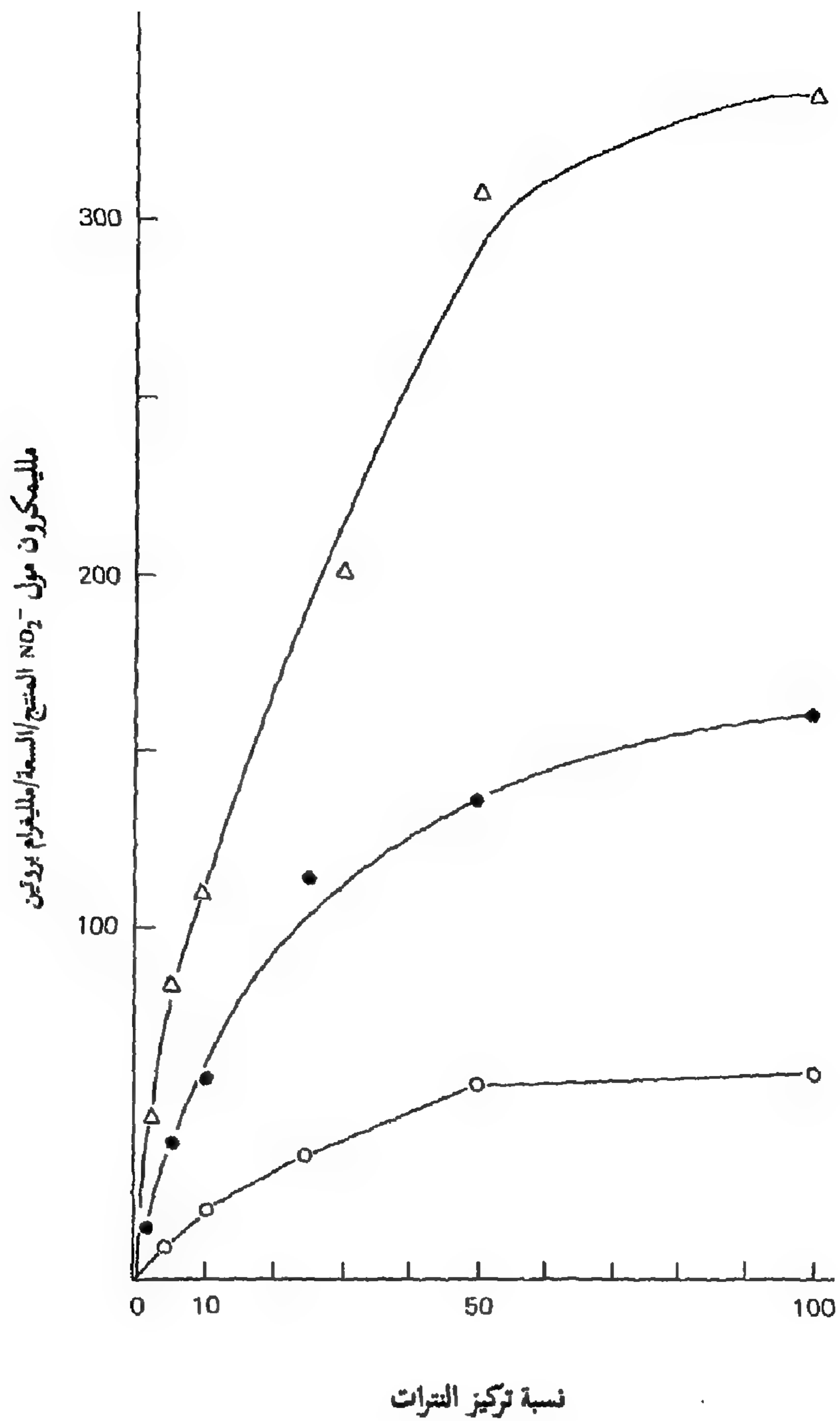
شكل 2-16: تعاقب نقل الإلكترونات أثناء إختزال النترات بمساعدة إنزيم ريدكتيز النترات **nitrate reductase**

المتأكسد oxidized molybdenum وينتج عن هذا إختزال الموليبدنوم، الذى يمرر بدوره الالكترونات الى النترات، مختزلاً إياها الى النتريت (36).

يعتبر ريدكتيز النترات انزيماً مستحثاً inducible enzyme (7، 28). يتميز الانزيم المستحث عن الانزيم المؤلف constitutive enzyme (الموجود دوماً فى الكائن الحى) فى أنه لا يظهر الا بوجود المادة المتأثرة به (مادة الاساس) substrate، أو مادة الحث inducer.

وتكون المادة المتأثرة بانزيم ريدكتيز النترات nitrate reductase هى بالطبع مادة الحث الخاصة به. وعند غياب النترات لايمكن استقصاء ريدكتيز النترات nitrate reductase فى النبات (شكل: 3-16).

وعلاوة على النترات، يكون من الأهمية بمكان وجود عوامل أخرى مثل الضوء، وثانى اكسيد الكربون، والكالسيوم، فى سبيل تكوين ريدكتيز النترات nitrate reductase. لقد كشف العديد من الأبحاث عن أنه على الرغم من اكتشاف تكون ريدكتيز النترات فى الظلام فى بعض الاحيان، إلا أن تخليق بأكثر كفاءة يحدث عند تعرض النبات للضوء (7، 23، 30). وبالفعل لقد كشف بيفرز وآخرون (17) Beevers et al من خلال بادرات الذرة وفلقات الفجل radish cotyledons أن تخليق ريدكتيز النترات nitrate reductase قد زاد معدله بزيادة شدة الأضاءة. ويعتقد بعض الباحثين (30) أن إحتياج الضوء لا يعكس إلا الإحتياج لبناء ضوئى فعال active photosynthesis لتخليق هذا الانزيم. لقد دعم هذا الافتراض عن طريق اكتشاف أن أوراق نبات البيرىلا Perilla التى تحتوى على النترات، عندما تعرض للضوء فى جو خال من ثانى اكسيد الكربون، لم يكتشف تكون ريدكتيز النترات (30). يمكن أن يحدث نشاط تكون ريدكتيز النترات فى الظلام وذلك فى أوراق الشعير barley الخضراء المزودة بالنترات ولكن الانزيم يبدأ فى الاختفاء بعد 12 ساعة تقريبا من الظلام (55). ويعنى هذا بأن دور الضوء فى حث تولد ريدكتيز النترات ينحصر فى تزويد العملية بمركب البناء الضوئى اللازم لتوليد الطاقة (5). لقد أبرز كل من ترافيس Travis وكى (56) Key مايدعم هذه الفكرة من زيادة نشاط ريدكتيز النترات فى المجموع



شكل 3-16: تأثير النترات على مستوى ريدكتيز النترات في بادرات الذرة maize
 seedlings = ● طرف الجذر، ○ = الجذر الناضج (مخلفات الجذر الابتدائي)
 , scutellum = ▲

الخضري لنبات الذرة التي يترواح عمرها من 3 أيام الى 8 أيام انبتت فى الظلام وزودت بالجلوكوز خارجياً *exogenously* . ويكشف هذا البحث عن أن منظومة الصبغات الأولى *pigment system 1* هى وحدها من بين صبغات البناء الضوئى اللازمة لاختزال النترات (46).

وجد الباحثان بولسين وهاربر *Paulsen and Harper* (40) أن بادرات القمح *wheat seedlings (triticum aestivum)* التى افتقرت الى الكالسيوم، قد راكمت كميات كبيرة بصورة غير عادية من النتريت، التى تسببت بدورها فى تثبيط تخليق ريدكتيز النترات. ولذلك اقترحا أن مراكمة النتريت لم تكن بسبب أى تأثير لنقص الكالسيوم على ريدكتيز النتريت، ولكن نتيجة لتثبيط النقل بين الخلايا *inhibition of intracellular transport* للنتريت من جراء الشح المذكور. إن ريدكتيز النتريت على عكس ريدكتيز النترات الذى يتمركز فى السيتوبلازم - فيوجد فى البلاستيدات الخضراء (43). ويكون الكالسيوم عاملاً ضرورياً للتكامل التركيبى *structural integrity* وللأداء الوظيفى *functional performance* لأغشية خلية النبات (14). وبأخذ تمرکز ريدكتيز النتريت وتأثير الكالسيوم على أغشية خلايا النبات، بعين الاعتبار، يمكننا الخروج بفرضية أن تكون الحركة البينية للنتريت بين الخلايا والى البلاستيدات الخضراء معرضة للتثبيط فى النباتات شحيحة الكالسيوم. وربما يتسبب هذا فى مراكمة النتريت فى السيتوبلازم، ويؤدى هذا بدوره الى تثبيط تخليق ريدكتيز النترات.

لقد تمكن الباحثون من عزل ريدكتيزات النتريت *nitrite reductases* سواء من أنسجة كلوروفيلية - حيث تتعايش فى البلاستيدات الخضراء - أم من أنسجة لا تقوم بالبناء الضوئى، مثل جذور الطماطم والشعير وقصعة (حرفشة) الذرة *corn scutella* (10، 43، 45). ويمكن لريدكتيزات النتريت الموجودة فى البلاستيدات الخضراء استخدام الفيريدوكسين المختزل *NADH ferredoxin* أو *NADPH* بوصفهما مانحى الكترولونات *electron donors*، بينما لا تستطيع ريدكتيزات النتريت الموجودة فى الأنسجة التى لا تقوم بالبناء الضوئى أن تقبل مباشرة الالكترولونات من نيوكليوتيدات البيريدين *pyridine nucleotides* المختزلة

(10). وعلى العكس من ذلك فإن ريدكتيزات النتريت *nitrite reductases* من الكائنات التي لا تقوم بالبناء الضوئي، مثل *Neurospora* و *Escherichia coli*، فيمكن أن تتقبل مباشرة إلكترونات من نيوكليوتيدات البيريدين السابق إختزاله *reduced pyridine nucleotides*؛ ومن هنا نجد لها مشابهة لريدكتيزات النتريت من البلاستيدات الخضراء (31، 43). ويبدو أيضاً أن الـ *ATP* والنحاس أو الحديد أو كلاهما يدخلان في نشاط ريدكتيز النتريت.

و خلاصة لما تقدم، فإن ريدكتيز النترات هو فلافوبروتين (بروتين فلافوني) معدني *metalloflavoprotein* يساعد على إختزال النترات. ويدخل في هذا الإختزال إنتقال على مراحل للإلكترونات من نيوكليوتيد البيريدين المختزل *reduced pyridine nucleotide* إلى النترات. ويقوم كل من الـ *FAD* والموليبدنوم بدور حاملين وسيطين للإلكترونات *intermediate electron carriers*. وريدكتيز النترات *nitrate reductase* هو إنزيم مستحث يتطلب بجانب النترات وجود الضوء وثاني أكسيد الكربون والكالسيوم من أجل استحثائه. وريدكتيز النتريت *nitrite reductase*، وهو أيضاً فلافوبروتين (بروتين فلافوني) معدني، يساعد على إختزال النتريت إلى أمونيا. أما المركبات البينية - بين النتريت والأمونيا، فهي ليست حرة، ولكن يعتقد مرتبطة بريدكتيز النتريت. والفيرريدوكسين المختزل *reduced ferredoxine* أو نيوكليوتيد البيريدين المختزل *reduced pyridine nucleotide*، فيقومان بدور مانحي (واهب) الإلكترونات إلى ريدكتيز النتريت، ويبدو أن الـ *ATP* ضروري لهذا النشاط.

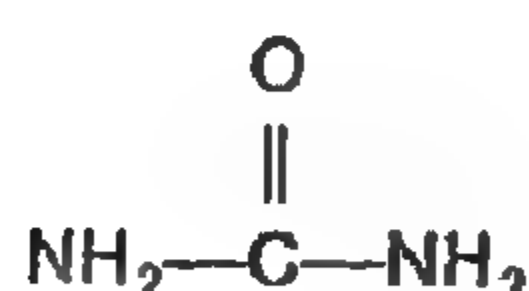
النروجين العضوي Organic nitrogen

تستطيع العديد من النباتات استخدام النروجين العضوي وغير العضوي على حد سواء بوصفه مصدراً للنروجين النمو. إن الكثير من الأحماض الأمينية وكذلك الأميدات *amides* سوف توفر النروجين المتاح لنمو النبات. كما وأن اليوريا *urea* توفر أيضاً مصدراً مناسباً للنروجين العضوي. ومع وجود بعض الاستثناءات الطفيفة، فهذه المركبات هي مركبات النروجين العضوي الوحيدة

القادرة على اتاحة النتروجين بالكميات المطلوبة للنمو الطبيعي للنبات. أن الكثير من نتروجين التربة مرتبط في شكل عضوي، كبروتينات بصورة رئيسية. يطلق تحليل البروتينات أحماضاً أمينية حرّة، التي يمكن إما أن تتأكسد محررة بذلك نتروجينها في صورة أمونيا تتأكسد في العادة بدورها الى نترات قبل إمتصاصها من قبل النبات، أو أن تستخدم الأحماض الأمينية مباشرة من قبل النبات. تستطيع العديد من الكائنات الدقيقة microorganisms في التربة أن تقوم بسهولة بتمثيل الأحماض الأمينية، ومن ثم تنافس مع النباتات الراقية على هذا المصدر من النتروجين.

إن تمثيل النباتات السليمة للأحماض الأمينية لم تحز إلا على اهتمام ضئيل. ورغم أن ذلك فقد أجريت العديد من الأبحاث تناولت تمثيل الأحماض الأمينية بواسطة أنسجة نبات نمت في مستنبتات معقمة aseptic cultures. لقد أوضح أحد البحوث المبكرة التي أجراها وايت White (66) أن هناك أحماض أمينية معينة تستطيع أن تقوم بدور مصادر النتروجين اللازم لنمو جذور الطماطم المقطوعة. وأعقب هذا البحث الرائد عديد من الأبحاث التي استعرضت استخدام العديد من أنسجة النبات للأحماض الأمينية.

إن استخدام الأوراق لليوريا foliar application of urea قد أثبت أنه طريقة فعالة للغاية للتخفيف من نقص النتروجين في العديد من النباتات (29، 65). ويعتقد أن الخطوة الأولى في الانتفاع بنتروجين اليوريا هي التحلل المائي hydrolysis السريع لليوريا بواسطة انزيم اليوريز urease الذي ينتج الأمونيا وثاني أكسيد الكربون (37).



لقد دعم هذا الاستنتاج، البحث الذي قام به ويبستر وآخرون Webster et al



(65). لقد حضنوا incubated أوراق فتية لنبات الفاصوليا bean مع يوريا معلمة الكربون ^{14}C ($\text{NH}_2 - ^{14}\text{C} - \text{NH}_2$) وكربونات الصوديوم الهيدروجينية معلمة الكربون



$^{14}\text{C}(\text{NaH}^{14}\text{CO}_3)$ ، ومن ثم وجدوا أن كربون كل من اليوريا وكربونات الصوديوم كان لهما نفس نماذج المشاركة في الأحماض الأمينية. ويوحى هذا بقوة بحدوث تحلل مائي لليوريا إلى أمونيا وثاني أكسيد الكربون قبل أن يدخل نتروجينها في المركبات العضوية للنبات.

إن النمط المذكور للانتفاع بنتروجين اليوريا لم يفر بعد باجماع القبول. فعلى سبيل المثال لم يتمكن الباحثون من الكشف على انزيم اليوريز urease في أى من أنواع الكلوريللا *chlorella pyrenoidosa* أو *chlorella ellipsoidea* (26، 61). ولذلك اقترح العديد من الباحثين بأن اليوريا يمكن في بعض الحالات أن يجرى تمثيلها مباشرة دون مرورها بعملية تحلل مائي hydrolysis إلى أمونيا وثاني أكسيد الكربون. ويعتبر أحد المسارات المحتملة لاتحاد جزيء اليوريا السليم incorporation of the intact urea molecule، هو تكثفه condensation مع الأورنيثين ornithine (أحد الأحماض الأمينية) لتكوين الحامض الأميني - أرجينين - arginine (9، 26، 61). ورغم ذلك، لا يزال مسار اتحاد اليوريا هذا يحتاج إلى شواهد مقنعة للبرهنة على صحته.

النتروجين الجزيئي Molecular nitrogen

لا يزال النتروجين الموجود في الهواء الجوى في شكله الجزيئي هو أكبر مصادر النتروجين في كوكبنا الأرضي. ولكن بعض النباتات القليلة فقط هي التي تستطيع تمثيل assimilating أو «تثبيت fixing» هذا النتروجين ذي المصدر الذي لا ينضب، وكل هذه النباتات تدخل ضمن أشكال دنيا من النباتات مثل مجموعات معينة من البكتريا والطحالب الخضراء المزرققة bacteria and blue green algae. وعلى الرغم من عدم مقدرة النباتات الراقية على الانتفاع مباشرة بالنتروجين الجزيئي، إلا أن بعضها قادر على الانتفاع بالنتروجين الغازي بصورة غير مباشرة عبر وساطة الأحياء الدقيقة التي تقطن التربة. ويسمى الانتفاع

المباشر بالنتروجين الجزئى - تثبيت اللاتكافلى للنتروجين asymbiotic nitrogen fixation ، كما يسمى الانتفاع غير المباشر بالنتروجين الجزئى بالتثبيت التكافلى للنتروجين symbiotic fixation وسوف نناقش الصنفين المذكورين بالترتيب.

التثبيت اللاتكافلى للنتروجين Asymbiotic nitrogen fixation تم الوقوف على تثبيت الكائنات الحية للنتروجين فى النصف الثانى من القرن التاسع عشر. فلقد استطاع العالم جودين Jodin عام 1862 من التحقق من حدوث نقص فى نتروجين الهواء الجوى وأكسجينه فى منظومة مغلقة حوت محلول غير معقم، زودت بمصدر للكربون. كما استعرض العالم بيرثيلوت Berthelot أن محتوى النتروجين المثبت من عينات غير معقمة من التربة يمكن أن تظهر التحاليل الكيميائية زيادته خلال فترة زمنية محددة. غير أن فضل ابراز أن للكائنات الحية دوراً فى تثبيت النتروجين يرجع بحق الى العالم فينوغرادسكى Winogradsky الذى تمكن عام 1894 من عزل البكتريا اللاهوائية القادرة على تثبيت النتروجين nitrogen-fixing anaerobic bacterium هو الكلوستريديوم clostridium pastorianum.

وسرعان ما أعقب عزل العالم فينوغرادسكى لبكتريا الكلوستريديوم C. pastorianum، عزل كائنين حيين آخرين أكثر أهمية فى تثبيت النتروجين، عام 1901، من قبل العالم بيجيرينك Beijerinck وعلى النقيض من البكتريا اللاهوائية C. pastorianum، فإن نوعى البكتريا اللذين عزلهما بيجيرينسك - هى البكتريا الأزوتية azotobacter chroococcum، و البكتريا الأزوتية - azotobacter agile وهما من النوع الهوائى anaerobic. ومنذ ذلك الوقت تم الكشف عن العديد من أنواع البكتريا المثبتة للنتروجين وكلها من جنس الأزوتية - azotobacter. وعلينا أن نقول هنا أن النتروجين الحر يمكن تثبيته أيضاً من قبل عدد كبير من الطحالب الخضراء المزرقة blue-green algae. وسوف نناقش بإيجاز متطلبات وتثبيت تثبيت النتروجين الجزئى وكميائاته الحيوية.

آ - الظروف المحيطة Environmental conditions

علاوة على تلك الظروف البيئية المحيطة والضرورية لضمان نمو طيب، ليس

لعملية تثبيت النتروجين أية متطلبات خاصة يجب أن توفرها الكائنات. وربما يكون الاستثناء الوحيد من ذلك في الكميات التي يجب توفرها من العناصر المعدنية من أجل قيام تثبيت النتروجين بأعلى كفاءة ممكنة. لقد ثبت الكثير من الباحثين من أن عناصر الموليبدنوم والحديد والكالسيوم مطلوبة بكميات أعلى في حالة استخدام النتروجين الجزيئي من الكميات المطلوبة في حالة نتروجين الأمونيا، مما يوحي باشتراكها في عملية تثبيت النتروجين. يوضح الشكل (4-16) والجدول (1-16) تأثير مختلف تراكيز هذه العناصر على نمو بكتيريا الأزوت *azotobacter vinelandii*.

لقد أنفرد الموليبدنوم بأكثر قدر من أبحاث دراسة متطلبات عملية تثبيت النتروجين للمستويات الأعلى من تواجد عناصر الموليبدنوم والحديد والكالسيوم. ولقد أشار الباحث ويلسون Wilson (69) الى أن المتطلبات من الموليبدنوم قد حددت لكل كائن من الكائنات الحية المثبتة للنتروجين والتي أجريت عليها الدراسة.

ب - تثبيط تثبيت النتروجين Inhibition of nitrogen fixation

يمكن تقسيم عملية تثبيط تثبيت النتروجين للسهولة الى ثلاثة أقسام عامة هي:

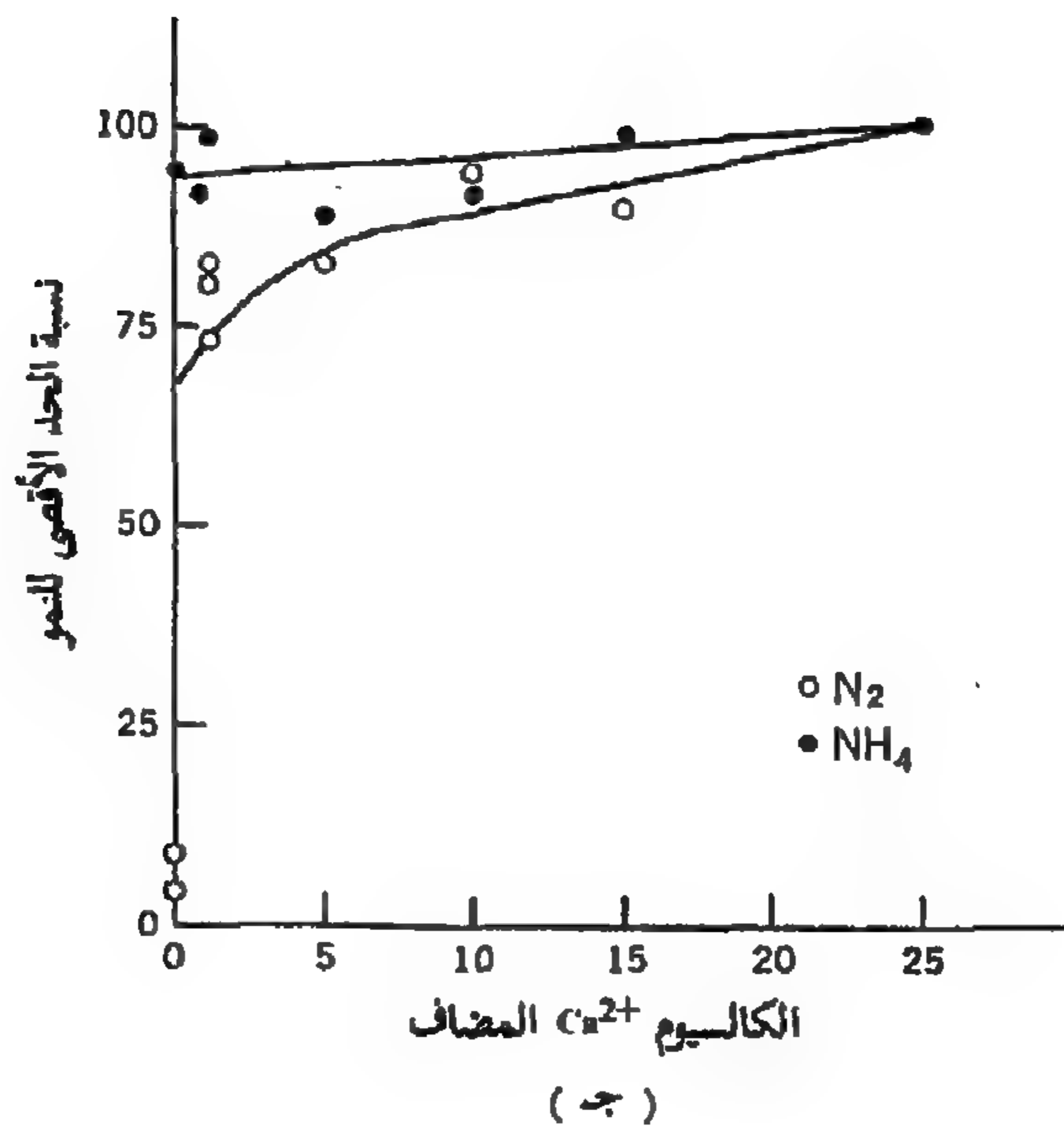
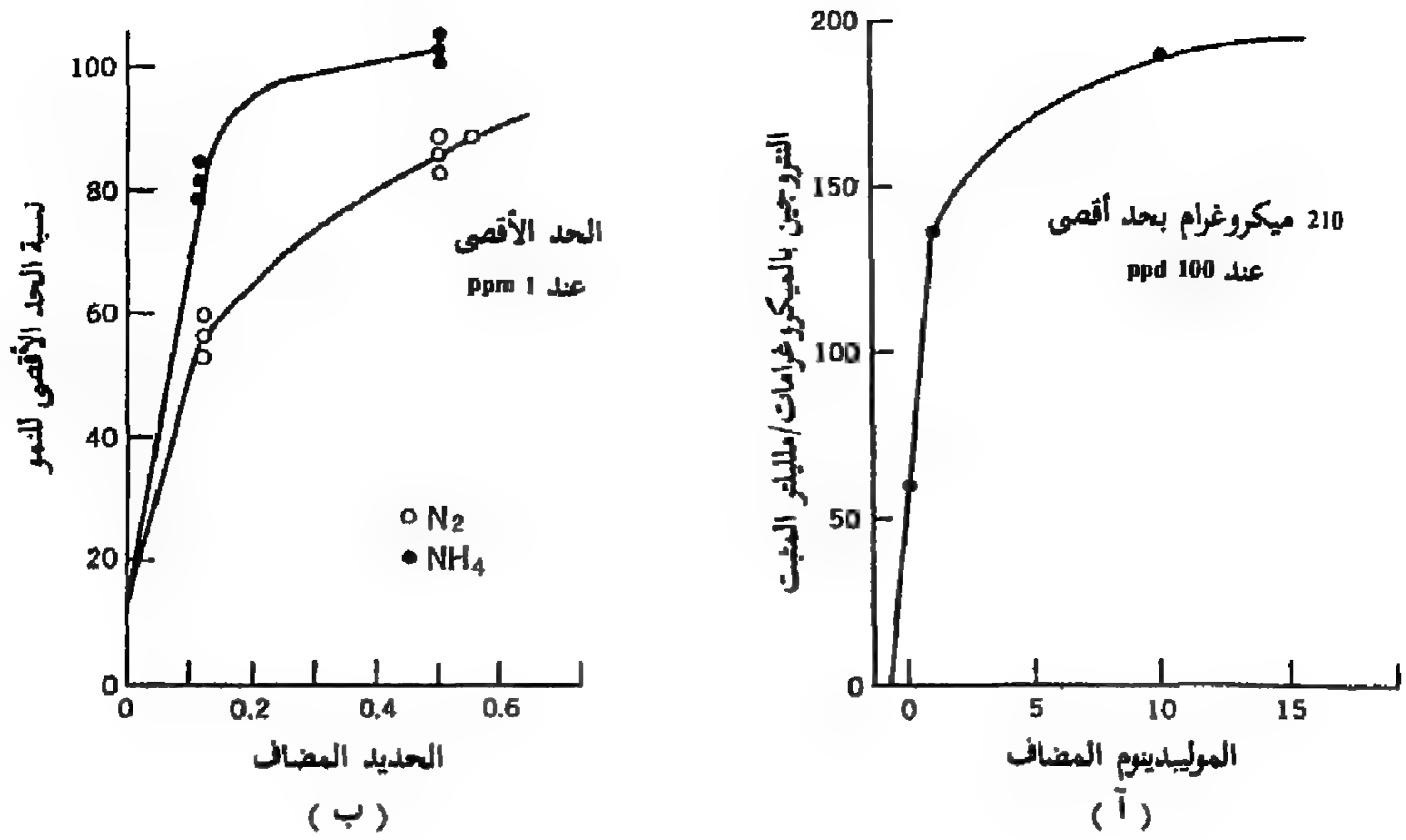
(1) تثبيط التحولات الغذائية الخلوية – inhibition of cellular metabolism

(2) التثبيط مع النتروجين الجزيئي – inhibition with molecular nitrogen

(3) التثبيط مع النتروجين المتحد – inhibition with combined nitrogen

جدول 1-16: المتطلبات من الموليبدنوم لتثبيت النتروجين الجزيئي في البكتيريا الآزوتية *Azotobacter vinelandii*. أعطيت كل القيم بوحدات الميكروغرام μg من النتروجين المثبت لكل ملليمتر من طول النبات.

رقم التجربة	N_2		NH_4^-	
	وجود الموليبدنوم	في غياب الموليبدنوم	وجود الموليبدنوم	في غياب الموليبدنوم
	MO	MO	MO	MO
1	205	50	201	200
2	212	58	279	301



شكل 16-4: تأثير (أ) الموليبدنوم Mo، (ب) الحديد Fe^{3+} ، (ج) الكالسيوم Ca^{2+} على نمو البكتيريا الآزوتية *Azotobacter Vinelandii*. لاحظ أن عناصر الموليبدنوم، والحديد، والكالسيوم تكون مطلوبة بكميات أعلى في حالة استعمال النتروجين العضوي، عن كمياتها المطلوبة في حالة نتروجين الأمونيا.

حيث يصاحب النمو السليم للنبات باجراء تثبيت النتروجين، لا يصبح من الأمور المستغربة أن تكون مثبطات التحولات الغذائية الخلوية، مثبطة لتثبيت النتروجين في نفس الوقت. والحالة الخاصة هنا هي لأول اكسيد الكربون (CO) carbon monoxide، وهو مثبط للتنفس. وعلى ما يبدو أن تثبيت النتروجين أكثر حساسية لسمية أول اكسيد الكربون غير ما هو الحال في التنفس (70). وتوحى هذه الملاحظة باحتمال أن يثبط أول اكسيد الكربون عملية تثبيت النتروجين بصورة مباشرة أكثر من التأثير غير المباشر له من خلال التنفس.

وعلى العكس من حالة أول اكسيد الكربون، فإن الهيدروجين الجزيئي يقوم بدور مثبط خاص لعملية تثبيت النتروجين. ونعني من هذا أن تثبطه يلاحظ فقط عندما يكون النتروجين الجزيئي هو المصدر الأوحده للنتروجين، وليس عندما تتوفر مصادره الأخرى بشكل النتروجين المتحد (71،72). هناك تفسيران مقترحان لهذا التثبيط: (1) ربما يتنافس الهيدروجين والنتروجين فيزيائياً على الاستحواذ على موقع فعال واحد على سطح أحد الانزيمات الداخلة في تثبيت النتروجين أو (2) ربما يتعلق التثبيط الحادث الى عمل انزيم الهيدروجينيز hydrogenase في عملية تثبيت النتروجين.

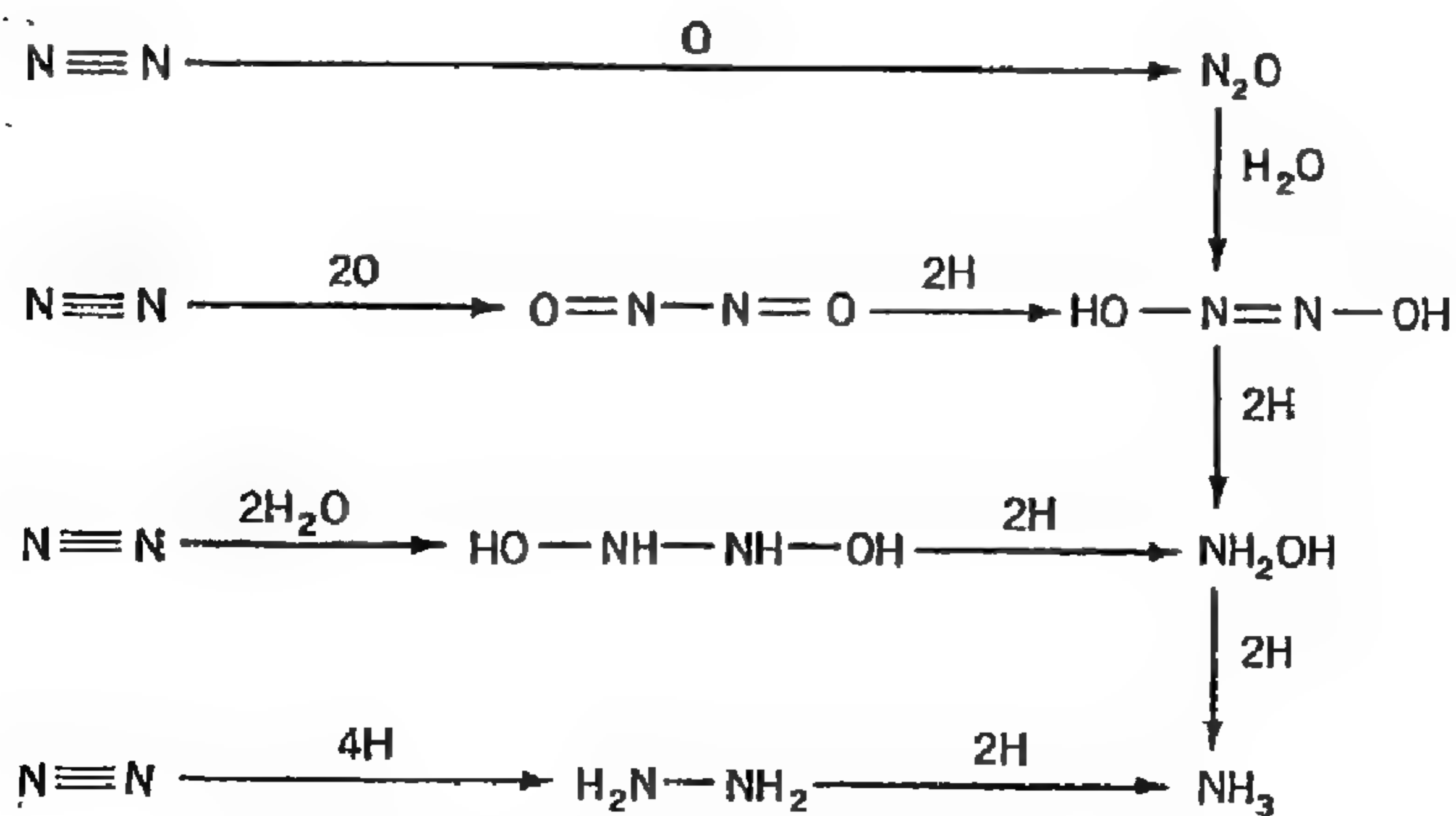
لقد تحصل التفسير الثاني على الاهتمام الأكبر، حيث أن هناك الكثير من الشواهد غير المباشرة والتي تربط بين الهيدروجينيز – وهو انزيم يستخدم الهيدروجين الجزيئي كمادة أولية – وبين عملية تثبيت النتروجين. فمثلاً يزيد محتوى الهيدروجينيز في بكتريا الأزوت azotobacter وفي Rhodospirillum، زيادة مرموقة عندما تغذى هذه الكائنات بالنتروجين الجزيئي بدلاً من النتروجين المتحد (21،32). عندما ينقل طحلب Chlorella pyrenoidosa السى جو من الهيدروجين، سرعان ما تكون هيدروجينيز فعال active hydrogenase (48،49). إن وساطة هذا الانزيم في إختزال النتريت قد استعرض في طحلب الكلوريللا Chlorella (48).

عموماً يثبط تثبيت النتروجين بواسطة الأمونيا أو المركبات التى يسهل تحويلها الى أمونيا، مثل النترات والنتريت. ولا تتعارض هذه المركبات مع آلية تثبيت النتروجين ولكن الذى يحدث هو مجرد تفضيلها على النتروجين الجزيئي

بوصفها مصادر للنيتروجين. ويقول آخر إذا ما حضر كل من النيتروجين الجزيئي والنيتروجين المتحد، فسوف يستخدم النيتروجين المتحد بالتفضيل عن النيتروجين الغازي. ورغم أن هذا ربما يستخدم شكلاً تواجد النيتروجين جنباً إلى جنب، وهذا ما يحدث على وجه العموم.

ج - مسار تثبيت النيتروجين pathway of nitrogen fixation

لا يزال مانعاً عن مسار تثبيت النيتروجين قليلاً. ومع ذلك فقد أوضحت التجارب التي استخدم فيها النيتروجين المشع ^{15}N بما لا يدع مجالاً للشك أن للأمونيا موقعا هاما في هذا المسار. والصعوبة تكمن في الإجابة عن السؤال حول ما هي المركبات البينية الموجودة على طول المسار بين النيتروجين الجزيئي وبين الأمونيا. لقد أشار ويبستر Webster (64) إلى أن الخطوة الأولى لتثبيت النيتروجين ربما تكون أكسدة، أو اختزال، أو التحلل المائي hydrolysis، التي تجري على جزيء النيتروجين. ربما تؤدي أكسدة النيتروجين إلى أكسيد النتروز nitrous oxide (الغاز المضحك N_2O) أو إلى ثاني أكسيد النتروز nitrous dioxide (N_2O_2)؛ ويمكن أن تؤدي عملية الاختزال إلى الهيدرازين hydrazine ($\text{H}_2\text{N}-\text{NH}_2$)؛ كما يمكن أن يؤدي التحلل المائي إلى ($\text{HO}-\text{NH}-\text{NH}-\text{OH}$) كنتاج بيني. وبغض النظر عن ماهية التفاعل الابتدائي، أكسدة، أو اختزال، أو تحلل مائي لجزيء النيتروجين،

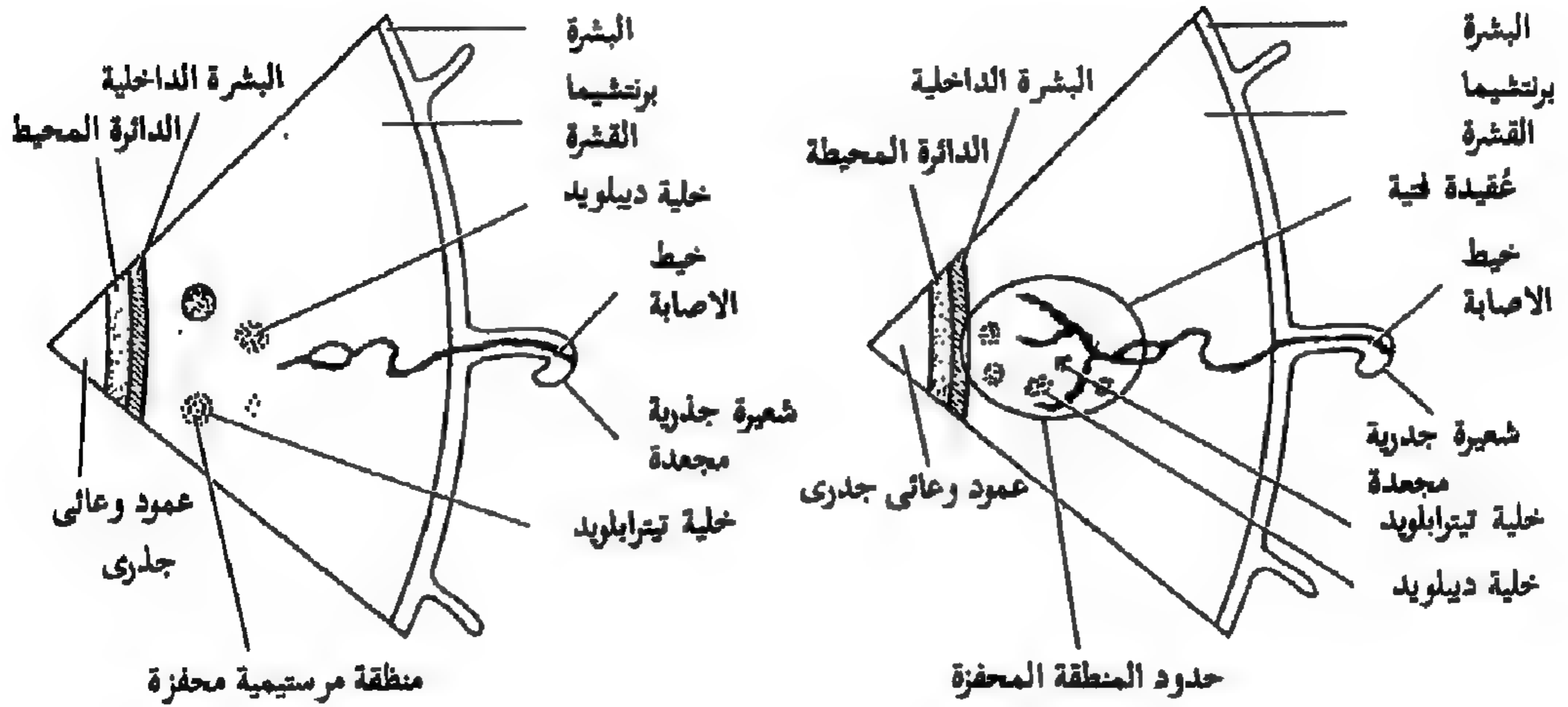
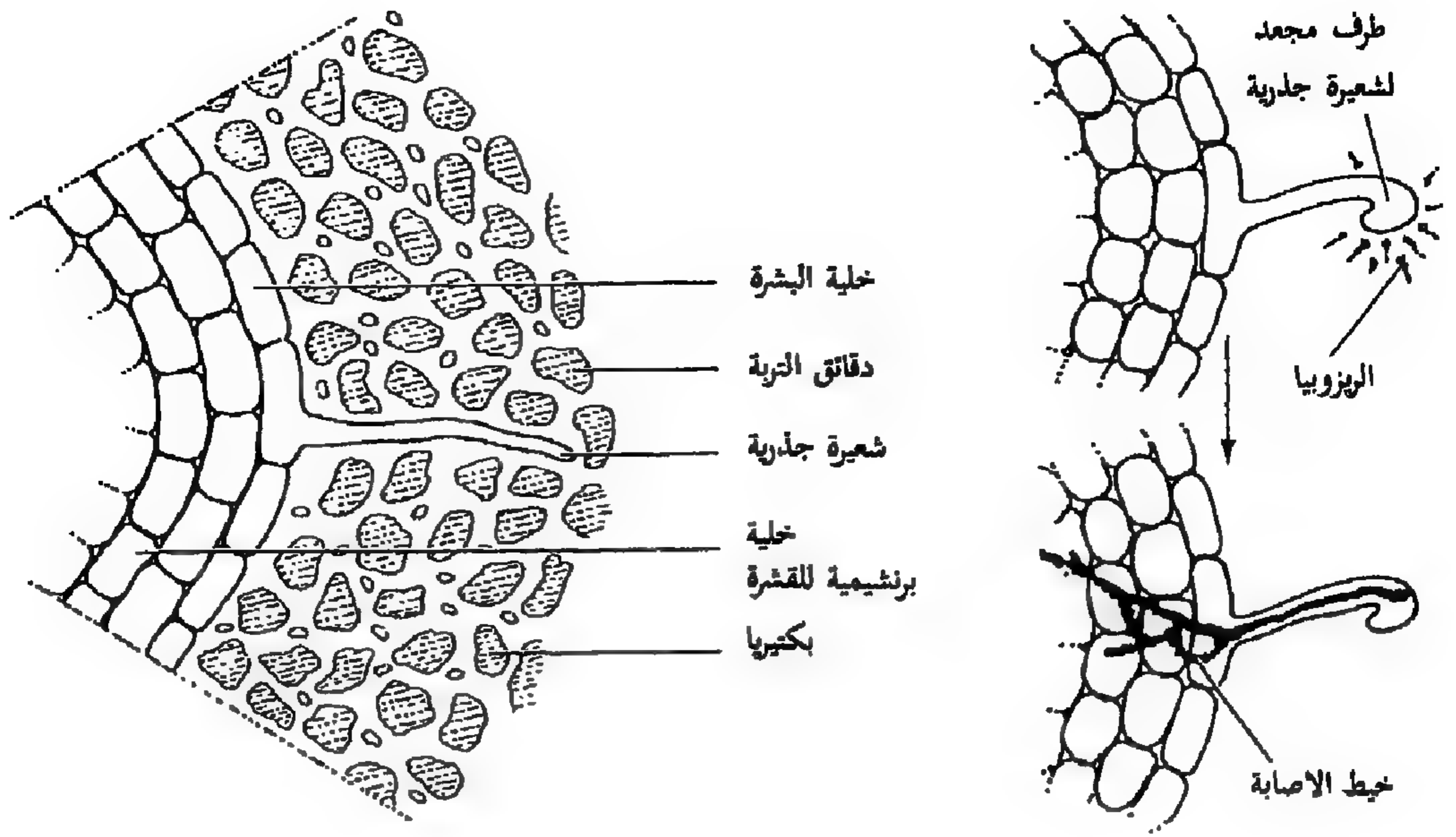


شكل 5-16: مسارات مختلفة محتملة لتثبيت النيتروجين.

فلقد أوضحت غالبية الدراسات أن النواتج البيئية المتكونة سرعان ماتختزل بالكامل الى مستوى الأمونيا قبل دخولها الى منظومة التحول الغذائى metabolic system (شكل 5-16).

التثبيت التكافلى للنروجين: Symbiotic nitrogen fixation هناك مجموعة كبيرة من النباتات – البقولية legumes، تستطيع تثبيت النروجين الجوى من خلال مشاركات تكافلية symbiotic associations تجرى مع بكتريا التربة جنس الرايزوبيوم genus Rhizobium. لا يستطيع أى من الكائنين الحيين تثبيت النروجين منفرداً. ويكون الموقع الفعلى لتثبيت النروجين هو العقيدات nodules التى تتكون على جذور النبات البقولى كنتيجة لتغلغل الرايزوبيوم Rhizobium (شكل 6-16).

وبغض النظر عن التثبيت التكافلى للنروجين، فإن تغلغل هذه البكتريا وما ينتج عنها من تحفيز نمو الخلايا الجذرية تعتبر من المسائل التى تسترعى الاهتمام لهذه المشاركة. إن تراكم بكتريا التربة بالقرب من جذور النبات، وخصوصاً جذور النباتات البقولية قد لوحظ كثيراً. والأرجح أن يحدث هذا بسبب افراز جذور النبات لعوامل معينة مشجعة لنمو البكتريا فى التربة. وهنا يكون أمام البكتريا إما أن تتغلغل الجذر الرخو نسبياً عند طرف شعيراته، أو أن تغزو الشعيرات الجذرية المحطمة أو المقطوعة، ومنها تتقدم فى صورة «خيوط» للإصابة infection thread، عبر نسيج القشرة cortex tissue الى المنطقة الملاصقة للقشرة الداخلية endodermis والدائرة (المنطقة) المحيطة pericycle. يكون أنقسام الخلايا هائلاً فى هذه المنطقة، ومن ثمن تنمو العقيدة nodule بسرعة، مخترقة طريقها الى سطح الجذر. من أحد المشاهدات المرموقة التى لاحظها لأول مرة عام 1938 الباحثان ويف وكوبر Wipf and Cooper (73)، هى أن خلايا العقيدة تضاعف من عدد كروموسوماتها بالمقارنة بالعدد الموجود فى الخلايا الجسمية somatic cells الطبيعية فى النبات كما أظهر ويف وكوبر فى دراسة لاحقة أجريها على تكون العقيدات فى نبات البازلاء pea، ونبات الجلبان vetch (74)، أن النجاح فى تكوين العقيدات يحدث فقط عندما تغزو بكتريا



شكل 16-6: تغلغل الـ Rhizobia إلى شعيرات الجذر في نبات بقولى. لاحظ أن الشعيرة الجذرية تتجمع عند طرفها، ومن ثم يتكون خيط الإصابة infection thread، وأخيراً تتكون العُقيدة nodule.

العقيدات الجذرية، خلاياه الحاوية لضعف عدد الكروموسومات الموجودة في الخلايا الجسمية somatic cells الطبيعية. وتتحفز هذه الخلايا وتدخل في النشاط المرستيمى من جراء غزوها بالبكتريا ومن ثم تكون عُقيدات. وإذا لم يكن هناك خلايا لها ضعف عدد الكروموسومات في المنطقة التي اخترقها خيط الإصابة

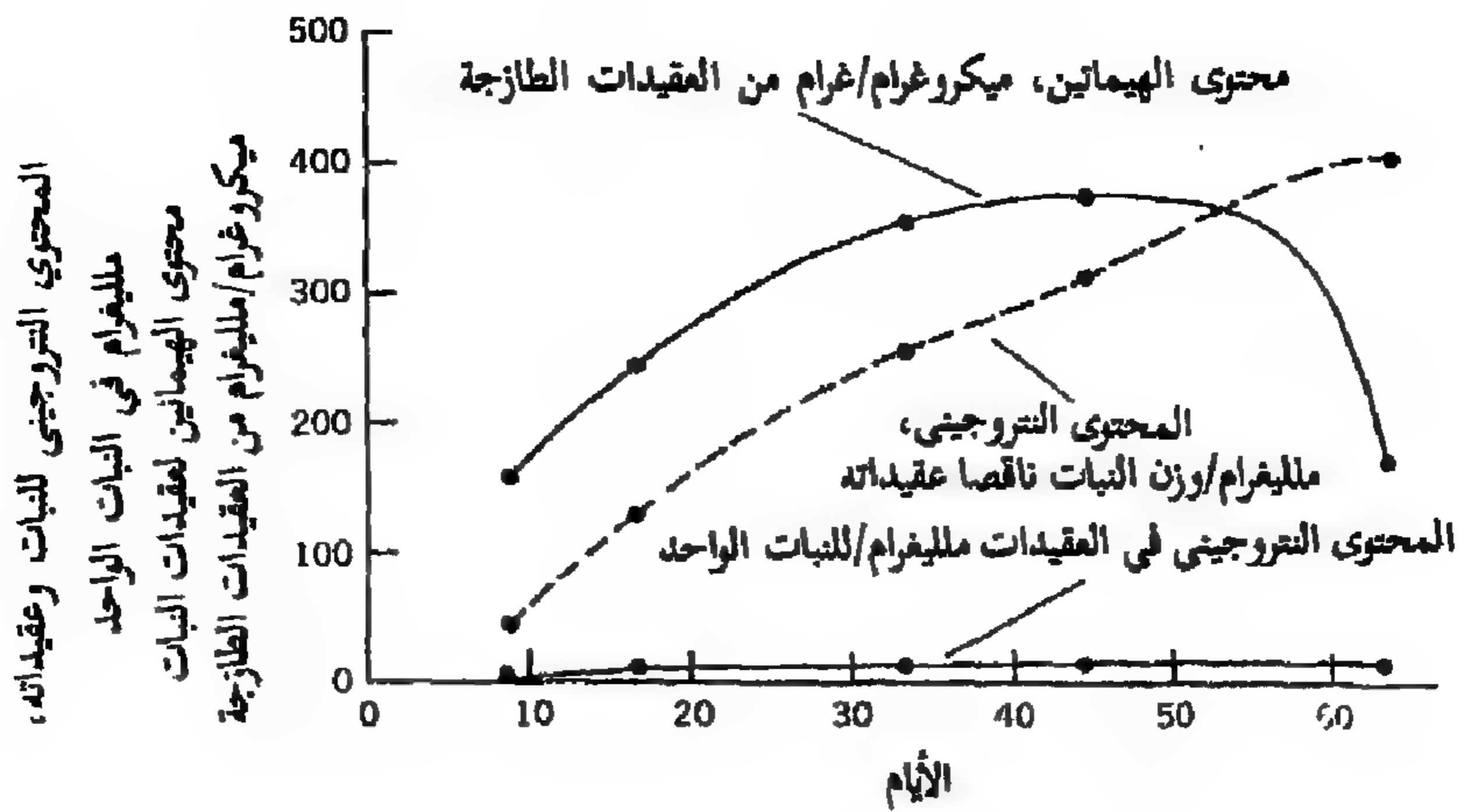


شكل 7-16: صورة مأخوذة بالمجهر الإلكتروني، توضح شعيرة جذرية لنبات النفل Clover — (*Trifolium glomeratum*)، مع خلايا بكتريا rhizobium ومادة أخرى معينة على السطح.

الى الجذر، فلن تتكون أية عُقيدات. يوضح الشكل (7-16) صورة أخذت بالمجهر الإلكتروني لجذور نبات النفل clover أصيب بالرايزوبيوم Rhizobium. لا يزال العامل، أو العوامل، التي تسبب فيض النمو في الخلايا المكونة للعقيدات nodules، مجهولاً حتى الآن. لقد قادت حقيقة أن بكتريا الرايزوبيوم Rhizobium معروفة بأنها تنتج الهرمون النباتي إندول الحامض الأسيتي (IAA) indole acitic caid، قادت الباحث ثيمان Thimann (52) الى أن يقترح أن تكون هي مادة التحفيز stimulant. ولم تلق هذه النظرية إلا القليل من القبول، أساساً

بسبب حقيقة أن العديد من الكائنات الحية الدقيقة التي تعيش في التربة تستطيع هي الأخرى إنتاج الـ (IAA)، ولكنها عاجزة عن التسبب في تكوين العقيدات. غير أن الباحثين تانر وأندرسون Tanner & Anderson (51) قد قاما ببحث يعضد نظرية الـ (IAA). لذا إقترحا أن التثبيط المعروف لتكوين العقيدات بسبب تواجد النتروجين المتحد combined nitrogen ربما يكون سببه الجزئي هو تأثير النتروجين المتحد في الاقلال من تكون بكتريا الرايزوبيوم Rhizobium للـ (IAA).

(آ) هيموجلوبين العقيدات: Hemoglobin of nodules : يكشف التحليل الدقيق لعقيدات الجذر عن وجود صبغة حمراء red pigment، تتشابه كثيراً في خصائصها مع هيموجلوبين خلايا الدم الحمراء hemoglobin of red blood cells. تسمى الصبغة الحمراء الموجودة في العقيدات الليغيموجلوبين - leghemoglobin، ويبدو أنها ناتجة عن مجمع البكتريا والنبات البقولي Rhizobium-legume complex، حيث لا توجد هذه الصبغة في أى من الكائنين إذا ما استنتجتا منفصلين (3). لقد أوضحت المعطيات المستنتجة عن دراسات العديد من الباحثين بما يشبه اليقين الى أن يكون الليغيموجلوبين له دخل في تثبيت النتروجين. وحقيقة كون العقيدات التي تفتقر الى الليغيموجلوبين فاقدة القدرة عل تثبيت النتروجين، وحقيقة ما كشفت عنه العديد من الأبحاث من وجود علاقة تربط بين نسبة تركيز الليغيموجلوبين وبين معدل تثبيت النتروجين (59)، تؤيدان حتما الى استنتاج ما لليغيموجلوبين من شأن كبير في التثبيت التكافلي للنتروجين. يوضح الشكل (8-16) التوافق بين محتوى الليغيموجلوبين والمحتوى النتروجيني خلال مراحل مختلفة من نمو نبات فول الصويا soybean وعلى الرغم من أن دور الليغيموجلوبين الذي يلعبه في تثبيت النتروجين لم يكشف عنه بعد، إلا أنه قد اقترح أنه يقوم بوظيفة الحفاظ على الشد القليل للأوكسجين الضروري لتثبيت النتروجين. وأيضاً بسبب حبه الشديد للأوكسجين، فإنه يسمح للأخير بالوصول بسرعة الى بكتيريا العقيدات، حتى وإن كان مستوى الأوكسجين الحر منخفضاً للغاية (22).



شكل 8-16 : المحتوى النروجيني للنبات، والمحتوى الهيماتيني للعقيدات، في مراحل مختلفة من نمو نبات فول الصويا soya bean.

(ب) الكيمياء الحيوية للتثبيت التكافلي للنروجين Biochemistry of symbiotic nitrogen fixation : لم يكتمل بعد تحديد الكيمياء الحيوية للتثبيت التكافلي للنروجين. ومع ذلك فقد وجد أن إختزال النروجين الى أمونيا يشجع من خلال وجود مجمع انزيمي، يسمى جماعياً بالنروجينيز nitrogenase (41،42). كما يبدو أيضاً أن العناصر الغذائية النادرة (الدقيقة) micronutrients، مثل الحديد، والكوبلت والموليبدنوم تعتبر عناصر أساسية في ذلك. ويستدل على المطلوب من عنصر الحديد بوجوده في الليغهموجلوبيين - وهو أساسي في عملية التثبيت التكافلي للنروجين. أما الكوبلت فيعتبر عنصراً مكوناً أساسياً لفيتامين B₁₂ - وهو مركب محتمل مشاركته في تكوين الليغهموجلوبيين. لقد استعرضت المتطلبات من الكوبلت فقط في النباتات القادرة على تثبيت النروجين الجزئي (16). ومن الشيق أيضاً ملاحظة أنه إذا ماتوفر النروجين المتحد combined nitrogen (في صورة نترات أو أمونيا مثلاً) للمنظومة البقولية للتثبيت التكافلي للنروجين nitrogen-fixing legume symbiotic system، تختفي تماماً المتطلبات لوجود الكوبلت (1،2). ومن الواضح أن للموليبدنوم وظيفة الانزيم المساعد coenzyme، الذي يقوم بدور مستلم الإلكترون electron acceptor، ومانح donor على التوالي. في تفاعل إختزال النروجين الى أمونيا.

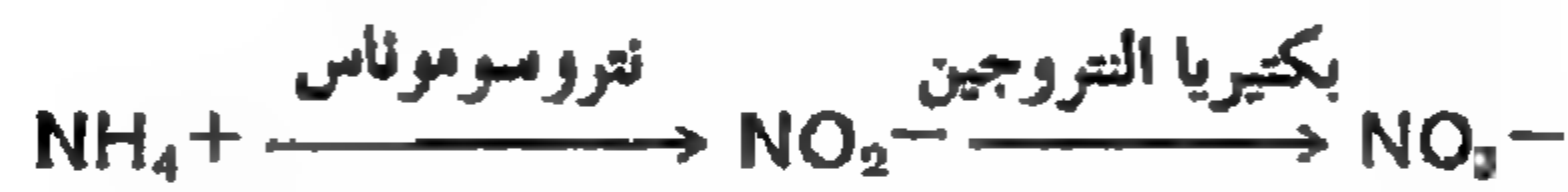
(ج) نقل النتروجين المثبت الى النبات المضيف transfer of fixed nitrogen to the host plant على الرغم من بعض الغموض الذى يحيط بالكيفية التى ينتقل بها النتروجين المثبت تكافليا - من العقيدة nodule الى النبات المضيف host plant، إلا أنه يعتقد عموماً أنه إما أن يحدث تحلل lysis لخلايا البكتيريا، محررة بذلك مركبات نتروجينية قابلة للذوبان فى سيتوبلازم خلية الجذر، أو أن تفرز خلايا البكتيريا نواتج نتروجينية قابلة للذوبان فى سيتوبلازم الخلايا الجذرية. ومن الصعوبة بمكان التأكد من صحة أى من النظريتين، أو من احتمال تحقق النظريتين معاً. ومهما كانت طريقة تحرير النتروجين المثبت، فالمؤكد هو كفاءة إنتقال هذا النتروجين وذلك عبر التفاضل الواقع فى الأنسجة الوعائية الرابطة بين العقيدة nodule وبين الاشرطة الوعائية vascular strands الموجودة فى النبات المضيف host plant.

لقد وجد الباحث باناث وآخرون Banath et al (6) من خلال دراسة أجروها على تأثير نقص الكالسيوم على التثبيت التكافلى للنتروجين فى النبات البقولى *Trifolium subterraneum*، أنه من نتائج نقص الكالسيوم نقص الامداد بالنتروجين المثبت الذى يصل الى اعضاء النبات. وحيث لم يتأثر وزن العقيدات بالكالسيوم، وأن نسبة تركيز النتروجين بهذه العقيدات قد انخفضت بعض الشيء، فإن تشييط تداول النتروجين المثبت بين داخل الخلايا وخارجها extracellular & intercellular بسبب شح الكالسيوم قد اتضح من خلال الدراسة، التى أوصلت الباحثين الى إقتراح أن يكون شح الكالسيوم قد أعاق معدل إختزال النتروجين فى العقيدات، ومن الجائز أن هذا جرى من خلال تأثير ما إما على بنيتها (أى العقيدات) أو على تحولاتها الغذائية.

النتروجين القابل التحويل فى التربة Nitrogen converters in the soil

ربما يحدث تأكسد الأمونيا الى نترات فى التربة من خلال وساطة مجموعتين من البكتيريا: النتروسوموناس *Nitrosomonas* وبكتيريا النتروجينى *Nitrobacter*. ويتم التحصل على الطاقة اللازمة لنمو هذه الكائنات من خلال

أكسدة الأمونيا أو النتريت. ويقول آخر فإن النتروسوموناس وبكتيريا النتروجين nitrobacter تعتبران من البكتيريا ذاتية التغذية autotrophic bacteria، التي تتطلب مواد غير عضوية فقط لنموها. ومع وجود فارق رئيسي واحد، يتشابه هذا النوع من النمو مع النمو الحادث في النباتات الخضراء. ففي النباتات الخضراء يزود الضوء النبات بالطاقة الضرورية لنموه، بينما تتولى أكسدة الأمونيا أو النتريت تزويد بكتيريا التثبيت التكافلي للنتروجين بالطاقة اللازمة. لقد تمكن العالم فينو غرادسكى Winogradsky عام 1891 من عزل كل من نوعي الكائنات الحية المذكورين. ولقد تمكن من تبيان مقدرة النتروسوموناس Nitrosomonas على تحويل الأمونيا إلى النتريت وحده، أما النترو بكتيريا (بكتيريا النتروجين) nitrobacter فمطلوبة لمتابعة تحويل النتريت إلى نترات. وتسمى عملية تحويل الأمونيا إلى نترات ثم إلى نترات بعملية النتجة - nitrification

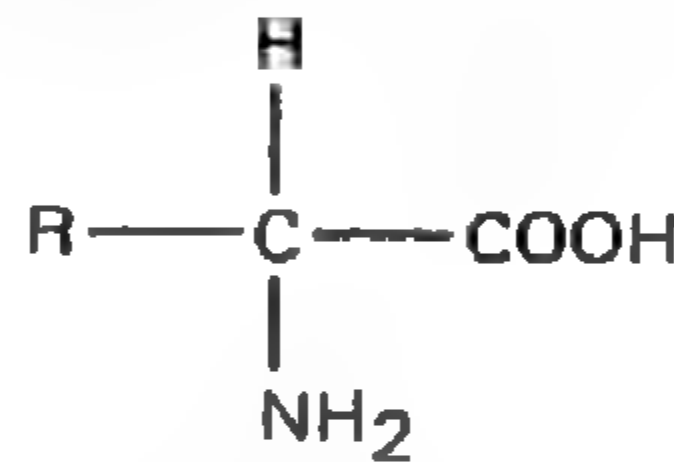


كما يجرى تحويل النترات إلى أكسيد النتروز nitrous oxide (الغاز المضحك) (N₂O) والنتروجين الغازي، أيضا من خلال وساطة العديد من أنواع الكائنات الحية في التربة. وتسمى هذه بعملية فصل النتروجين denitrification. إن عملية فصل النتروجين، التي تنتهي بتحرر غاز النتروجين إلى الجو، فتتم دورة النتروجين المعقدة في الطبيعة. أن كميات صغيرة من النتروجين المثبت تصل إلى التربة من أكاسيد النتروجين الناتجة كهربائياً، والتي تعود إليها من الغلاف الجوي مع الأمطار والسيول. وتنال التربة أيضا مقادير أكبر من ذلك بكثير من النتروجين المثبت بواسطة الكائنات الحية المثبتة للنتروجين الجزيئي. يمتص النبات النتروجين المثبت، ومن ثم يجرى تحويله إلى العديد من المركبات النتروجينية العضوية في النبات. ويساهم هذا النتروجين العضوي أيضاً في سد إحتياجات الحيوانات، التي لا تستطيع تحويل النتروجين غير العضوي إلى نتروجين عضوي، ومن ثم يكون لازماً عليها أن تضمّن غذاءها مركبات النتروجين العضوي اللازمة لها. ونتيجة لموت الحيوانات والنباتات يعود جزء من النتروجين العضوي من أجسامها إلى التربة، حيث يجرى إنتاج الأمونيا من خلال

التفسخ الميكروبي microbial decomposition. وسرعان ما تتحول الأمونيا إلى نترات عبر عملية النترجة nitrification. ومن ثم تصبح النترات متاحة مباشرة للنبات أو تتحول إلى غاز النتروجين من خلال عملية فصل النتروجين denitrification. يوضح الشكل (9-16) تخطيطاً لهذه الدورة.

الأحماض الأمينية والأميدات Amino acids and Amides

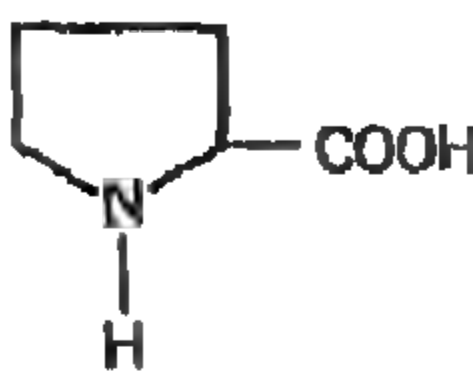
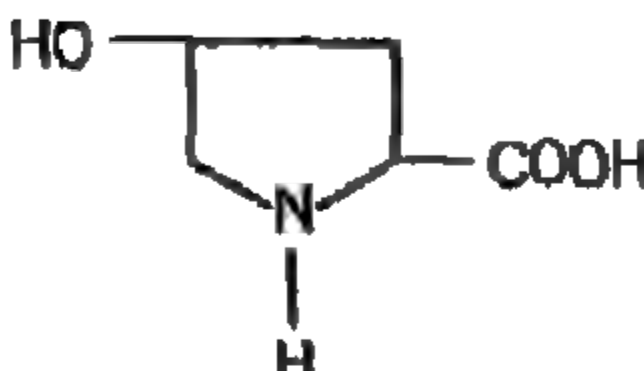
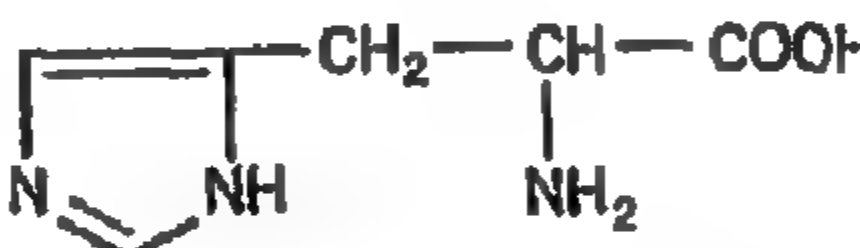
تعتبر البروتينات مكونات مشتركة لحياة النبات والحيوان. والبروتين هو جزيء كبير له وزن جزيئي عالٍ، ويتألف من عناصر الكربون، والهيدروجين، والأوكسجين والنتروجين، والكبريت فيما عدا بعض الاستثناءات. يكشف التحلل المائي الحامضي لجزيء البروتين عن أنه يتكون من وحدات متكررة أصغر، تسمى الأحماض الأمينية amino acids. وباستثناء حامضين أمينيين ثانويين، فإن الأحماض الأمينية الموجودة في البروتين لها البنية العامة التالية:



يمثل هذا التركيب حامض أميني أولي، وفيه المجموعة الأمينية amino (–NH₂) group متصلة بالكربون (كربون ألفا α-carbon)، الملاصق لمجموعة الكربوكسيل (–COOH) carboxyle group أما الاختلافات الذاتية الموجودة بين الأحماض الأمينية الأولية فتقوم في مجموعة R، التي يمكن أن تتباين من حامض أميني للحامض الذي يليه. وعلى سبيل المثال، فإن الأحماض الأمينية الثلاثة، الجليسين – glycine، والفالين – valine، والليوسين – leucine تختلف في مجموعة ال-R لكل منها. نورد فيما يلي بنية كل من هذه الأحماض مع تعليم مجموعة R بدائرة لكل منها.

إن الأحماض الأمينية التي كشفت عنها الأبحاث المكثفة على بروتين النبات، هي الجليسين glycine، الألانين alanine، الفالين valine، الليوسين leucine، الأيزوليوسين isoleucine، السيرين serine، الثريونين threonine، الفينيلالانين phenylalanine، التيروسين tyrosine، التريبتوفان tryptophan،

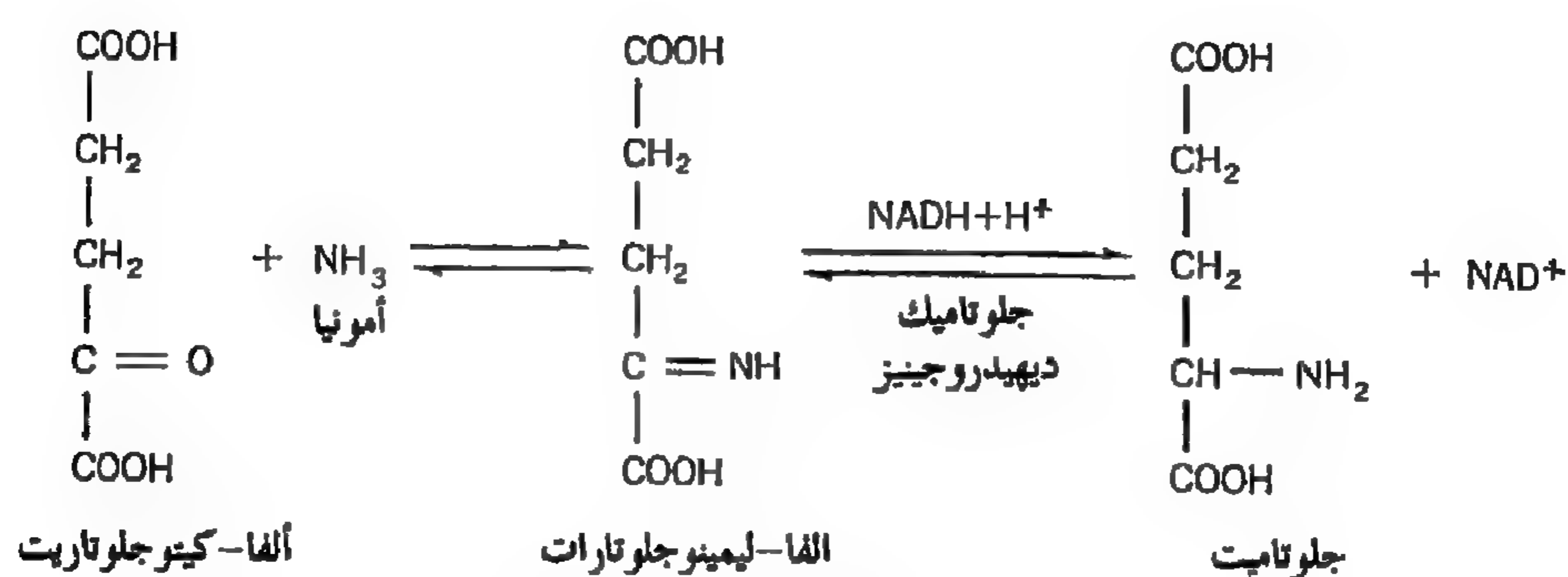
الاسم	الرمز الكيميائي	النوع
الجليسين	$\text{NH}_2 - \text{CH}_2 - \text{COOH}$	اليفاتي
الآلانين	$\begin{array}{c} \text{CH}_3 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \\ \text{NH}_2 \end{array}$	اليفاتي
الفالين	$\begin{array}{c} \text{CH}_3 \\ \diagdown \\ \text{CH} - \text{CH} - \text{COOH} \\ \diagup \quad \\ \text{CH}_3 \quad \text{NH}_2 \end{array}$	اليفاتي
الليوسين	$\begin{array}{c} \text{CH}_3 \\ \diagdown \\ \text{CH} - \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \diagup \quad \\ \text{CH}_3 \quad \text{NH}_2 \end{array}$	اليفاتي
ايزوليوسين	$\begin{array}{c} \text{CH}_3 - \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \quad \quad \\ \quad \quad \text{CH}_3 \quad \text{NH}_2 \end{array}$	اليفاتي
السيرين	$\begin{array}{c} \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \\ \text{OH} \quad \text{NH}_2 \end{array}$	اليفاتي
الثريونين	$\begin{array}{c} \text{CH}_3 - \text{CH} - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \\ \text{OH} \quad \text{NH}_2 \end{array}$	اليفاتي
الفينيلالانين	$\begin{array}{c} \text{C}_6\text{H}_5 - \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \quad \\ \quad \quad \text{NH}_2 \end{array}$	عطري
التيروسين	$\begin{array}{c} \text{HO} - \text{C}_6\text{H}_4 - \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \quad \quad \\ \quad \quad \quad \text{NH}_2 \end{array}$	عطري
التريبتوفان	$\begin{array}{c} \text{C}_8\text{H}_7\text{N} - \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \quad \quad \\ \quad \quad \quad \text{NH}_2 \end{array}$	عطري
السيستين	$\begin{array}{c} \text{CH} - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \\ \text{S} \quad \text{NH}_2 \\ \quad \\ \text{S} \quad \text{NH}_2 \\ \quad \\ \text{CH} - \text{CH} - \text{COOH} \end{array}$	أحماض أمينية تحتوي على كبريت
السيستين	$\begin{array}{c} \text{HS} - \text{CH}_2 - \text{CH} - \text{COOH} \\ \quad \quad \\ \quad \quad \text{NH}_2 \end{array}$	أحماض أمينية تحتوي على كبريت

الاسم	الرمز الكيميائي	النوع
الميثيونين	$\text{CH}_3 - \text{S} - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \underset{\text{NH}_2}{\text{CH}} - \text{COOH}$	أحماض أمينية تحتوي على الكبريت
البرولين		أحماض أمينية ثانوية
الهيدروكسيبرولين		أحماض أمينية ثانوية
حامض أسبارتيك	$\text{HOOC} - \text{CH}_2 - \underset{\text{NH}_2}{\text{CH}} - \text{COOH}$	أحماض أمينية حمضية
حامض جلوتاميك	$\text{HOOC} - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \underset{\text{NH}_2}{\text{CH}} - \text{COOH}$	أحماض أمينية حمضية
الهستيدين		أحماض أمينية أساسية
الأرجينين	$\text{H}_2\text{N} - \underset{\text{NH}}{\underset{\text{ }}{\text{C}}} - \text{NH} - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \underset{\text{NH}_2}{\text{CH}} - \text{COOH}$	أحماض أمينية أساسية
اللايسين	$\text{H}_2\text{N} - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \text{CH}_2 - \underset{\text{NH}_2}{\text{CH}} - \text{COOH}$	أحماض أمينية أساسية

تخليق الأحماض الأمينية Amino acid synthesis

تعتبر الأحماض الأمينية على وجه العموم النواتج الابتدائية لتمثيل النتروجين nitrogen assimilation. لقد أظهرت الشواهد المجمعة من تتبع تمثيل الأغذية غير العضوية inorganic nutrients الحاوية على النتروجين المشع ^{15}N ، أن المستلمات الابتدائية initial recipients للنتروجين في هذه المركبات هي أحماض ألفا- كيتو الطليقة في السيتوبلازم free- α - kito acids in cytoplasm. وتتشابه أحماض الألفا- كيتو مع الأحماض الأمينية باستثناء الاوكسجين المتصل بكاربون ألفا بدلاً من المجموعة الأمينية amino group. سوف نناقش فيما يلي طريقتين يمكن للنتروجين أن يدخل بها في أحماض ألفا - كيتو.

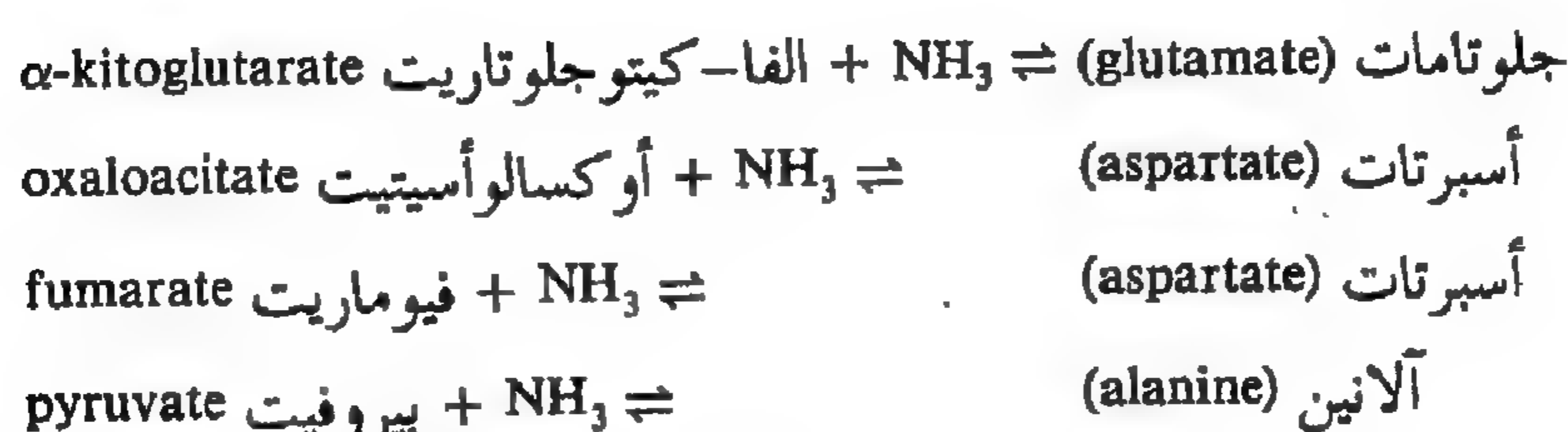
تكوين الأحماض الأمينية بالاختزال: **Reductive amination** : لقد أظهرت التجارب التي استخدم فيها النتروجين المشع المعلم أنه خلال المراحل المبكرة لتمثيل النتروجين، تكون الجلوتامات glutamate هي المركب الأكثر تعلّماً. وغالباً ما يصل الباحث إذا ماواجه هذه الشواهد أن يخلص إلى أن هناك مشاركة مباشرة من النشادر في مركب ألفا - كيتو جلوتاريت α -ketoglutarate، وهو حامض كيتو المناظر للجلوتامات. والتفاعل في هذه الحالة يكون عكسياً، ويجرى حسب ما هو مبين فيما يلي:



وعلى ما يبدو أن يسير التفاعل الأول تلقائياً spontaneously، ولكن التفاعل الثاني يحدث بمساعدة انزيم الجلوتاميك ديهيدروجينيز glutamic dehydrogenase، ويتطلب وجود النيكوتيناميد - أدنين - داينيو كليوتيد (DANH + H⁺) nicotinamide - adenine - dinucleotide وبسبب الأهمية القصوى للجلوتامات glutamate في تخليق أحماض أمينية أخرى، وبسبب النسبة العالية من الجلوتامات المتكونة في النبات بهذا الأسلوب، يكتسب هذا التفاعل أهمية حيوية عظيمة بالنسبة للتحويلات الغذائية لنتروجين النبات. ويمكننا القول بأن الجلوتامات تشابه بفعلها هذا «باب الدخول الرئيسي» «major port of entry» الذي يدخل منه النتروجين غير العضوي إلى منظومة التحويلات الغذائية. إن الوجود واسع الانتشار لانزيم جلوماتيت ديهيدروجينيز glutamic dehydrogenase في النباتات يدعم بشدة المقولة السابقة.

ليس لتكوين الأحماض الأمينية بالاختزال أهمية كبرى، كوسيلة لتخليق الأحماض الأمينية غير الجلوتامات glutamate. هناك بعض الشواهد غير المباشرة الدالة على تكوين الحامضين الأمينيين الأسبريتات aspartate، والألانين alanine مباشرة من الأوكسالوأسيتات oxaloacetate والبيروفيت pyruvate على التوالي. لقد أشار الباحثان فيرتانين Virtanen وتارنانين Tarnanen (60) الى وجود انزيم الأسبريتاز aspartase في عدد من أنواع النباتات. يعتبر هذا الانزيم عاملاً مساعداً على الارتباط بالأمونيا عكسيا reversible amination للفيوماريت fumarate الى أسبريتات aspartate. ولكن هناك شك في أن يكون لهذا التفاعل أهمية كبيرة في تخليق الأحماض الأمينية.

وبهذا يكون لدينا الآن أربع طرق يتحصل بها نتروجين الأمونيا ammonia nitrogen على إذن بدخول المركبات العضوية في سبيل تكوين أحماض أمينية. وهذه الطرق كالتالى:



ويبدو أن الألفا - كيتوجلوتاريت $\alpha\text{-kitoglutarate}$ هو الذى يتمتع من بين المسارات الأربعة المذكورة بأهمية فعلية في تمثيل النباتات للنتروجين.

التحولات الأمينية Transamination: مما لا شك فيه أن التحولات الأمينية هي أهم التفاعلات الجارية أثناء تخليق الأحماض الأمينية. ويقصد بالتحولات الأمينية transamination، عملية تحويل مجموعة أمينية amino group لأحد الأحماض الأمينية الى مجموعة كربونية carbonyl group لأحد أحماض الكيتو keto acid. عند تغذية النباتات بالأمونيا المشع ($^{15}\text{NH}_3$)، يصبح تعليم حامض الجلوتاميك عال للغاية، إذا ما قورن بالأحماض الأمينية الأخرى، مما يوحى بالدور الأهم الذى تلعبه الجلوتامات glutamate في هذا التفاعل. وبعد أن

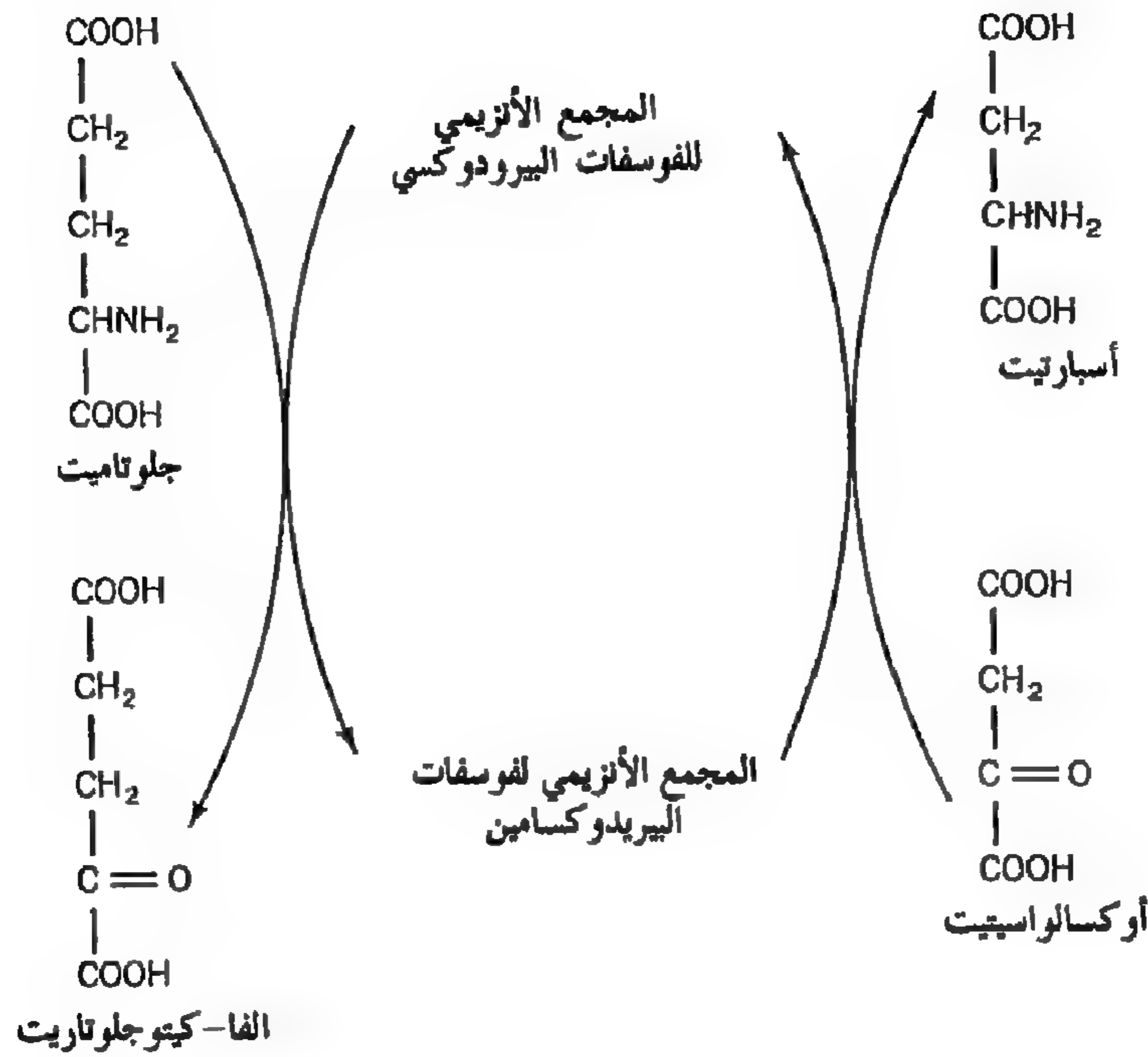
يتحصل النتروجين غير العضوى على «تصريح الدخول»، عبر تفاعل أمينة (الارتباط بالامونيا) amination الفا - كيتو - جلوتارات α -keto glutarate، تصبح الجلوتامات وهى ناتج التفاعل متاحة لتفاعل التحولات الأمينية transamination مع أحماض كيتو لتخليق الأحماض الأمينية المناظرة. لقد عرض ويلسون وآخرون Wilson et al (67)، تكوين سبعة عشر حامضا أمينيا مختلفا عبر قناة تفاعلات التحولات الأمينية مع الجلوتامات.

تسمى الانزيمات المساعدة لعمليات التحولات الأمينية بالترانس أمينيزات transaminases. عند الحديث عن ترانس أمينيز محدد، يلحق بالاسم العام اسم المادة المتأثرة بالانزيم (الاساس) (substrate)، واسم الناتج (product). فمثلا يسمى الانزيم المساعد على تحويل المجموعة الأمينية لحامض الجلوماتيك (المادة المتأثرة) الى المجموعة الكربونية carbonyl group للأوكسالواسيتات (oxaloacetate) لتكوين الأسبارتيت aspartate (الناتج) - يسمى الترانس أمينيز الجلوتامى الأسبارتى glutamic - aspartic transaminase.

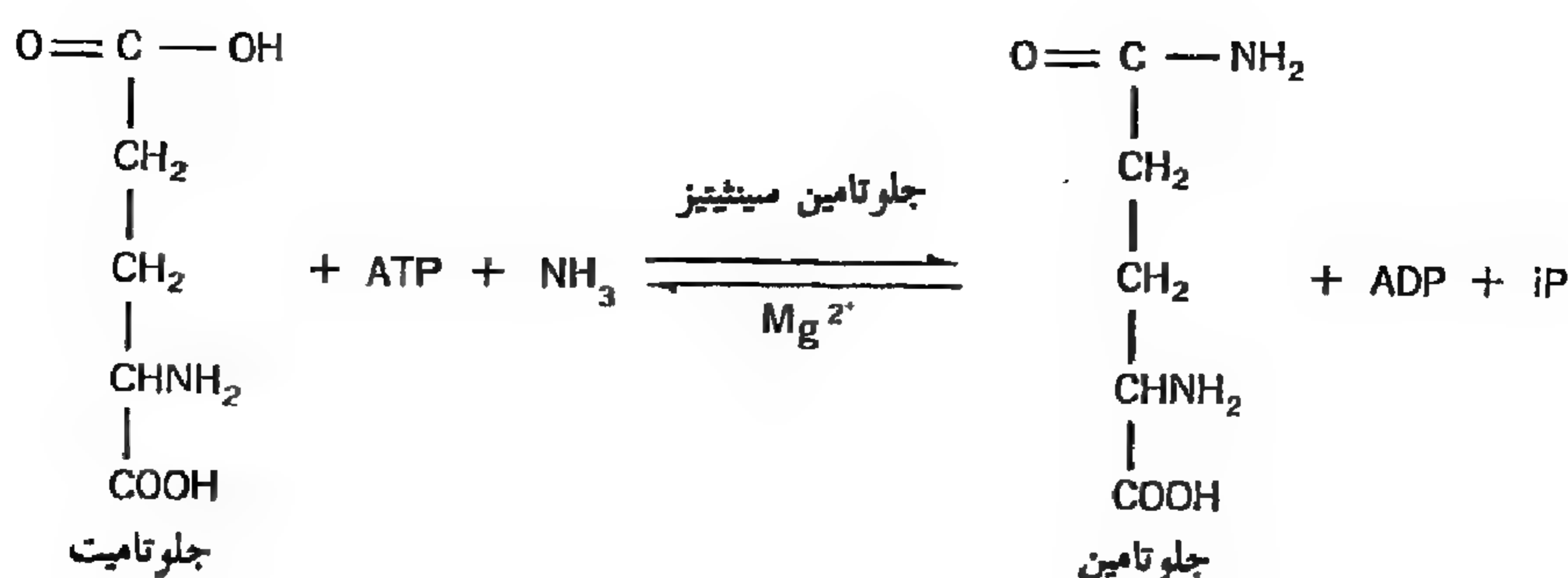
على الرغم من أن تفاعلات التحولات الأمينية transamination التى يدخل فيها حامض الجلوتاميك glutamic acid هى الأغلب حدوثا فى النبات، إلا أنه قد تم التعرف على تفاعلات أخرى للتحولات الأمينية فى النبات أيضا. فعلى سبيل المثال، يحدث تفاعل التحولات الأمينية، يدخل فيه حامض الأسبارتك والألانين، وذلك فى النباتات الراقية. ولكن تفاعلات التحولات الأمينية تتضمن فى الغالب إما الألفا - كيتوجلوتاريت α -ketoglutarate أو الجلوتاميت glutamate كعنصر مكون رئيسى (39).

لقد تم التأكد من أن تفاعلات التحولات الأمينية تتضمن مشاركة أى من الفوسفات البيريدوكسية pyridoxal phosphate أو فوسفات البيريدوكسامين pyridoxamine phosphate - كانزيم مساعد. وعلى ما يبدو فإن الفوسفات البيريدوكسية pyridoxal phosphate، المرتبطة بشدة بالانزيم، يمكنها أن تتقبل مجموعة أمينية amino group من الحامض الأمينى، مكونة بذلك فوسفات

البيريدوكسامين pyridoxamine phosphate، ومحررة ناتج حامض كيتو keto acid المناظر. ومن ثم ترسل فوسفات البيريدوكسامين، المجموعة الأمينية الى حامض كيتو آخر، مما يؤدي الى تكوين حامض أميني جديد، مع إعادة ظهور regeneration الفوسفات البيريدوكسية pyridoxal phosphate. يسير التفاعل على الوجه الآتي:



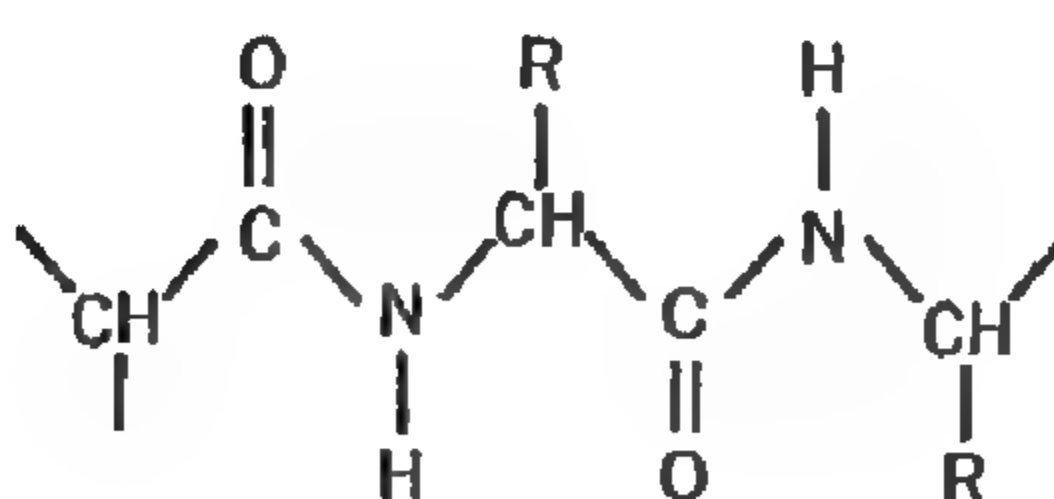
قبل أن نترك موضوع تخليق الأحماض الأمينية والبدء في مناقشة تناول البروتينات، علينا أن نبدأ بالأميدات the amides – الأسباراجين asparagine والجلوتامين glutamine. لقد كشف عن المركبين المذكورين بكميات كبيرة نسبياً في العديد من النباتات، ويبدو أن لهما دخل في نقل النتروجين وتخزينه transport and storage. أثناء تخليق الجلوتامين، تحل مجموعة من $(-\text{NH}_2)$ محل مجموعة الهيدروكسيل hydroxyl لأحد المجاميع الكربوكسيلية (carboxyl groups) في حامض الجلوتاميك (glutamic acid) يتم تنشيط الانزيم المساعد على اجراء هذا التفاعل، وهو انزيم جلوتامين سينثيتيز (glutamine synthetase)، بواسطة العامل المعدني المساعد – وهو المغنيسيوم Mg^{2+} metal cofactor. كما يتطلب الأمر وجود الـ ATP



يعتقد بأن تخليق الأسباراجين asparagine من الأسباراتيت aspartate يجرى بنفس الأسلوب أيضاً، ويتطلب التخليق وجود عامل معدني منشط وكذلك تواجد الـ ATP. ولكن علينا أن نذكر أنه لم يتم فصل انزيم اسباراجين سينثيتيز asparagine synthetase من أنسجة النبات بعد، وهو الانزيم المساعد لهذا التفاعل.

البروتينات The proteins

تتكون البروتينات، كما سبق أو أشرنا آنفاً، من وحدات متكررة من الأحماض الأمينية. وتربط هذه الوحدات الواحدة في الأخرى بأواصر bonds، توصل بين المجموعة الكربوكسيلية carboxyl group لأحد الأحماض الأمينية وبين المجموعة الأمينية amino group لآخر إن هذا النوع المتكرر من الترابط في جزيء البروتين يدعى بالآصرة الببتيدية peptide bond، وفيما يلي نورد تمثيلاً تخطيطياً لآصرة ببتيدية:



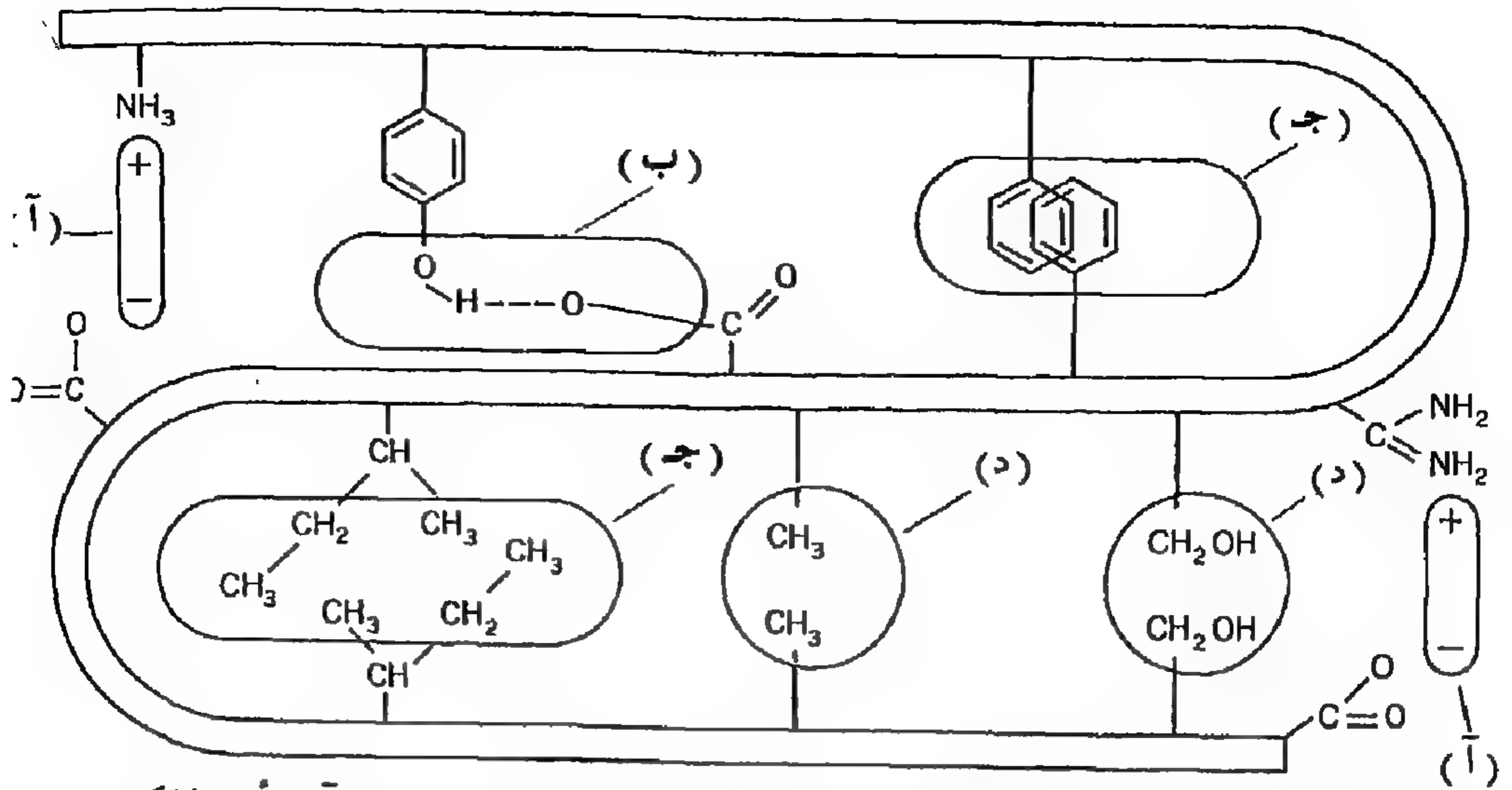
آصرة ببتيدية

يسمى المركب المكون من حامضين أميين مرتبطين ببعضهما بواسطة آصرة بيتيدية - ثنائي الببتيد dipeptide، ويسمى مركب الثلاثة أحماض أمينية بثلاثي الببتيد tripeptide... وهكذا. عند ربط عدد كبير من الأحماض الأمينية بهذه الطريقة يسمى المركب الناتج بمتعدد الببتيد polypeptide. وباعتبار أن البروتين يتكون من عدد من الأحماض الأمينية المختلفة قد يصل إلى العشرين، وقد يتكرر وجود الواحد منها أكثر من مرة باختلاف التتابع والترتيب، نحصل على فكرة عن مدى تعقيد جزيء البروتين وحجمه. قد تتفاوت جزيئات البروتين حجماً من الأنسولين insuline، ووزنه الجزيئي 6000 molecular weight وإلى وزن جزيئي يقدر بعدة ملايين.

بنية البروتين Protein structure

يعتقد عموماً بأن الخواص البيولوجية لجزيء بروتين ما تعتمد أساساً على بنيته. إن الآصرة الببتيدية جنباً إلى جنب مع التتابع محدد الترتيب للأحماض الأمينية - يكسبان البروتين بنيته الابتدائية primary structure. ومن المهم أيضاً في البنية الابتدائية للبروتين وجود الآصرة ثنائية الكبريت (disulphide bond). وحيث تحوى العديد من البروتينات أكثر من سلسلة واحدة من متعدد الببتيد polypeptide، يلزم التوصيل بين هذه السلاسل بأواصر غير ببتيدية، ويعتبر هذا من السمات المميزة لجزيء البروتين. تكتسب الآصرة ثنائية الكبريت (-S-S-) في الحامض الأميني -سيستين cystine أهمية كبرى في هذا المجال. تظهر هذه السمات الموجودة في البنية الابتدائية للبروتينات في الشكل (10-16) الذي يوضح البنية المقترحة لأنسولين لحم الأبقار beef insulin، وهو بروتين حيواني صغير.

تشير الشواهد التي تحصلنا عليها من العديد من الأبحاث أن الأواصر الببتيدية وثنائية الكبريت ليست الروابط الوحيدة الداخلة في بنية البروتين. وعلى سبيل المثال، يمكن أن يحدث تفكك dissociation العديد من البروتينات في ظل ظروف هينة (mild) لا تخل بالأصرتين الببتيدية وثنائية الكبريت. وتشير الشواهد المتوفرة إلى أن السلاسل متعددة الببتيد تتمتع ببنية حلزونية أو لولبية coiled or



شكل 11-16: بعض الأواصر المختلفة التي يمكن وجودها في جزيء البروتين: (أ) التأثير الكهروستاتي المتبادل (ب) الأصرة الهيدروجينية بين بقايا التيروسين tyrosine ومجاميع الكربواكسيلات في سلاسل جانبية، (ج) التأثير المتبادل للسلاسل الجانبية غير القطبية nonpolar الحادث نتيجة للتنافر المتبادل بين المذيات، (د) تأثيرات فان دير فالس Van der Waals المتبادلة.

حرارة عالية نسبياً، أو لتغيرات في مقدار الـ (pH)، أو للأشعاعات فوق البنفسجية، ... الخ. وتسبب كل هذه العوامل ما يسمى بفقد الخواص الطبيعية denaturation. إن فقد العديد من خواص جزيء البروتين مثل قابلية الذوبان solubility، والنشاط التخصصي specific activity، وقابلية البلورة crystallizability، سرعان ما يعقب فقد الخواص الطبيعية. ويستحيل عادة استعادة هذه الخواص عند العودة للظروف الطبيعية.

تصنيف البروتين Protein classification

بسبب تماثل البنية العامة، القائم بين العديد من البروتينات المختلفة، يسهل علينا فصلها عن المركبات النتروجينية nitrogenous compounds الأخرى في مجموعة عامة خاصة بالبروتينات. ولكن بسبب قيام هذا التماثل أيضاً، يصعب إلى حد ما تصنيف البروتينات نفسها إلى أنواع. وبالفعل نجد أن التصنيف القائم الآن لا يعتبره الكثير من العلماء والباحثين تصنيفاً مرضياً. كما يقترب كثيراً من الاستحالة استنباط تصنيف يقوم على سمات بنيوية (تركيبية) خاصة، وذلك

بسبب معلوماتنا الضئيلة نوعاً عن البنيتين الثانوية والثالثة للبروتينات. ومن هنا جرت محاولات لاستنباط تصنيف يقوم جزئياً على خواص قابلية الذوبان، وجزئياً على الاختلافات الكيميائية والفيزيائية المعروفة للبروتينات.

البروتينات البسيطة Simple proteins : تعتبر البروتينات البسيطة مركبات، ينتج عنها أحماض أمينية فقط إذا ما عرضت للتحليل المائي hydrolysis. يقوم تصنيف البروتينات البسيطة أساساً على خصائص قابلية الذوبان. وهكذا يمكن تقسيم البروتينات البسيطة الى ست مجاميع رئيسية هي الألبومينات albumins، الجلوبيولينات globulins، الجلوتيلينات glutelins، البرولامينات prolamins، الهيستونات histones، والبروتامينات protamines.

(أ) **الألبومينات Albumins :** تعتبر الألبومينات قابلة للذوبان في الماء وكذلك في المحاليل الملحية المخففة. ويمكن أن تتخثر (تجلط) coagulate بتعرضها للحرارة. ويعتبر بيتا - أميليز الشعير β - amylase of barley مثلاً جيداً للألبومين (13).

(ب) **الجلوبيولينات Globulins :** تكون الجلوبيولينات إما غير قابلة للذوبان في الماء تماماً أو قليلة الذوبان فيه، بينما تتمتع بقابلية الذوبان في المحاليل الملحية المخففة. وتتخثر الجلوبيولينات بالحرارة أيضاً. يمكن العثور على العديد من أمثلة الجلوبيولينات في البروتينات المخزونة بالبذور storage protein of seeds.

(ج) **الجلوتيلينات Glutelins :** لا تتمتع الجلوتيلينات بقابلية الذوبان في المحاليل المتعادلة، ولكنها تذوب في المحاليل الملحية أو القاعدية المخففة. وهذه البروتينات توجد أساساً في بذور الحبوبيات cereal grains. ويعتبر الجلوتينين glutenin أحد أمثلة بروتين الجلوتيلين الموجود في القمح wheat والمثال الآخر هو أوريزينين الرز oryzenin of rice.

(د) البرولامينات Prolamines : لا تذوب البرولامينات في الماء، ولكنها تذوب في محلول الايثانول ethanol بدرجة تركيز 70-80% ، ولا تذوب إطلاقاً عند تركيز 100% إيثانول. ينتج عن هذه البروتينات لدى التحليل المائي كميات كبيرة نسبياً من البرولين proline والنشادر amonia، ومن هنا جاء تسميتها بالبرولامين. ومن أمثلة البرولامينات النباتية زيين الذرة zein of maize، جليادين القمح والجوذار gliadin of wheat and rye، وهورديين الشعير hordein of barley.

(هـ) الهستونات Histones : تعتبر الهستونات غنية بالأحماض الأمينية الأساسية basic amino acids، مثل الأرجينين arginine واللايسين lysine، وتذوب في الماء. ولقد وجدت في أنوية الخلايا - cell nuclei ويمكنها أن تتحد مع الأحماض النووية nucleic acids.

(و) البروتامينات Protamines : تعتبر البروتامينات، مثلها مثل الهستونات غنية بالأحماض الأمينية الأساسية، وهي قابلة للذوبان في الماء. وتشابه مع الهستونات أيضاً في وجودها في الأنوية، ومن المحتمل أن تتحد مع أحماضها النووية. تخلو هذه البروتينات من كل من الحامضين الأمينيين - التايروسين tyrosine والتريبتوفان tryptophan. وتخلو البروتامينات من الكبريت (S)

البروتينات المتقارنة Conjugated proteins : علاوة على الأحماض الأمينية، تتحد البروتينات المتقاربة بأحد المكونات من غير الأحماض الأمينية. ويسمى المكون الإضافي هذا عادة بالمجموعة البروتينية prosthetic group. يمكن تقسيم البروتينات المتقاربة الى خمس مجموعات رئيسية وهي البروتينات النووية nucleoproteins، جليكوبروتينات glycoproteins، ليبوبروتينات lipoproteins، كروموبروتينات chromoproteins، والبروتينات المعدنية metalloproteins. وتوضح الأسماء المعطاة للمجموعات المذكورة أعلاه، أن البروتينات المتقارنة

قد سميت بأسماء المجموعة البروثيتية prosthetic groups التي إقترنت بها.

(آ) البروتينات النووية Nucleoproteins : إذا ما عرض البروتين النووي للتحليل المائي hydrolysis ينتج عنه بروتين بسيط وحامض نووى. وسوف نناقش موضوع الأحماض النووية فى موضع آخر من هذا الفصل. هناك بعض الشواهد الدالة على عدم وجود البروتينات النووية فى الطبيعة، وأنها تظهر بالعزل فقط. وعلى أقل تقدير لم يظهر حتى الآن اتحاد كيميائى بين الأحماض النووية وبين البروتينات.

(ب) الجليكوبروتينات Glycoproteins : كما يظهر من اسمها، فإن الجليكوبروتينات، هى بروتينات تحتوى على كميات صغيرة من الكربوهيدرات بوصفها مجموعات بروثيتية prosthetic groups. ويعتقد بأن بعض البروتينات المكونة لغشاء الخلية ربما تكون من الجليكوبروتينات.

(ج) الليوبروتينات Lipoproteins : على وجه العموم، لا تذوب الليوبروتينات فى الماء. وتحتوى هذه البروتينات على الدهون lipids، مثل الليسيثين lecithin والسيفالين cephalin، بوصفها مجموعات بروثيتية prosthetic groups. وتعتبر الليوبروتينات من المكونات الشائعة فى الأغشية. فلقد وجدت فى غشاء الخلية (يعتقد فى الحقيقة بأن غشاء الخلية هو مركب من الليوبروتينات)، وفى النواة وفى صفائح البلاستيدات الخضراء lamellae of chloroplasts.

(د) الكروموبروتينات Chromoproteins : تشمل الكروموبروتينات مجموعة متسعة من المركبات، ومن بينها الفلاووبروتينات flavoproteins، والبروتينات الكاروتينية carotenoid proteins، والبروتينات الكلوروفيلية

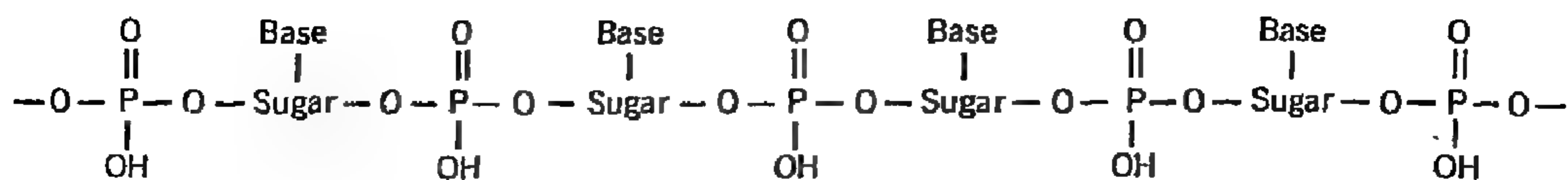
chlorophyll proteins والهيموجلوبين hemoglobins. والخاصية العامة المشتركة لهذه المركبات هي وجود مجموعة من الصبغات كمجموع بروتينية prosthetic group.

(هـ) البروتينات المعدنية Metallo proteins : تنتمي العديد من الانزيمات الى مجموعة البروتينات المعدنية، باعتبار احتياج هذه البروتينات الى منشط معدني metallic activator. ولقد سبق وتعرضنا الى هذا النوع بالذات من البروتينات في معرض مناقشتنا لانزيمات التنفس respiratory enzymes.

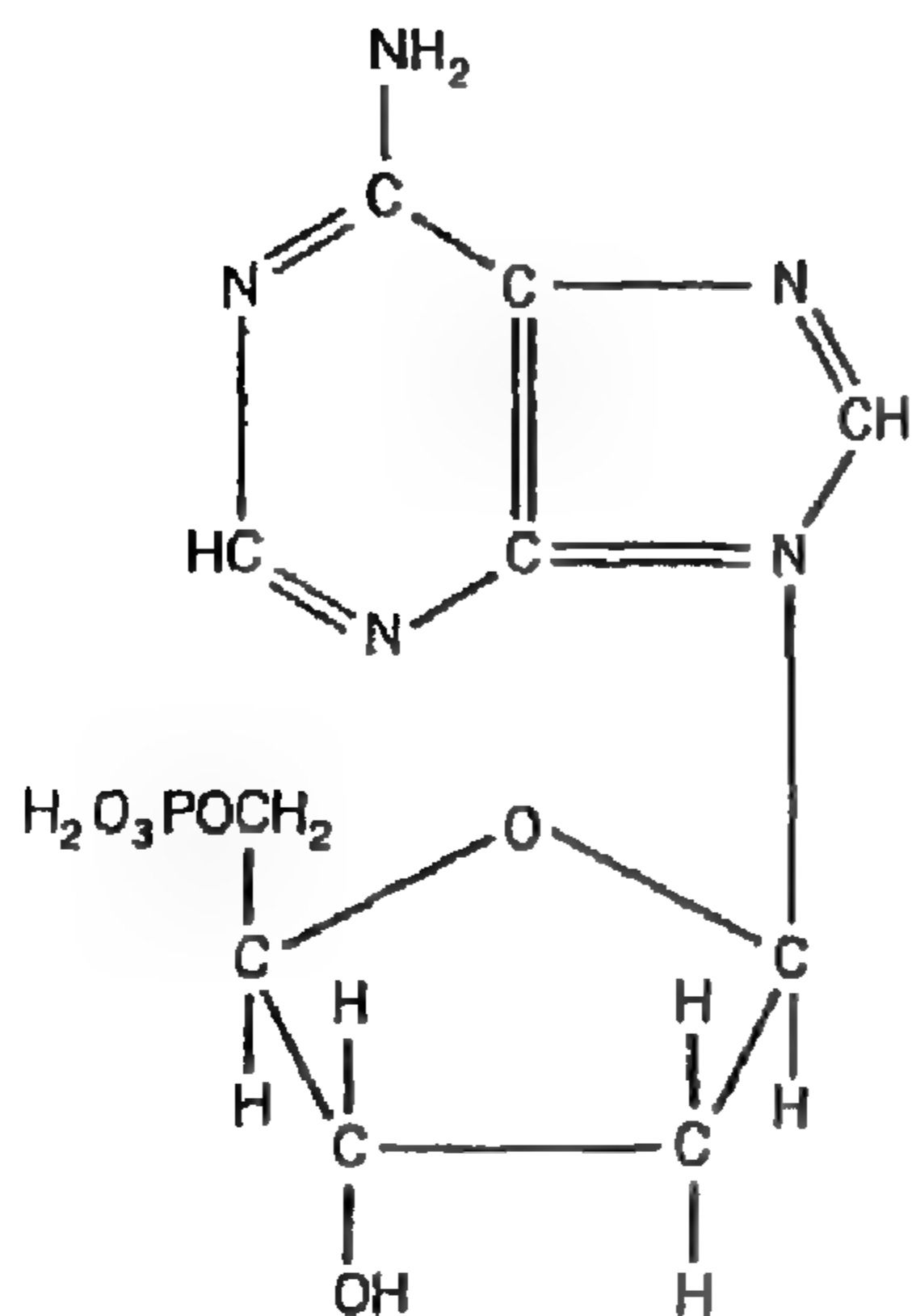
الأحماض النووية Nucleic acids

علينا أن نوضح، قبل مناقشة موضوع تخليق البروتينات، لأنفسنا ماهية الأحماض النووية: حامض الريبوز النووي (RNA) ribose nucleic acid، وحامض الريبوز اللاوكسجينى النووي (DNA) deoxyribose nucleic acid. تعتبر الأحماض النووية جزيئات بلمرية كبيرة large polymeric molecules، تتكون من وحدات متكررة تدعى بالنيوكليوتيدات nucleotides، التى تتكون بدورها من مكونات ثلاثة: قاعدة البيورين أو البيريميدين purine or pyrimidine base، سكر الـ pentose أو سكر الـ deoxypentose، وحامض الفوسفوريك phosphoric acid. تترابط النيوكليوتيدات مع بعضها البعض بواسطة روابط فوسفات السكر (شكل 12-16).

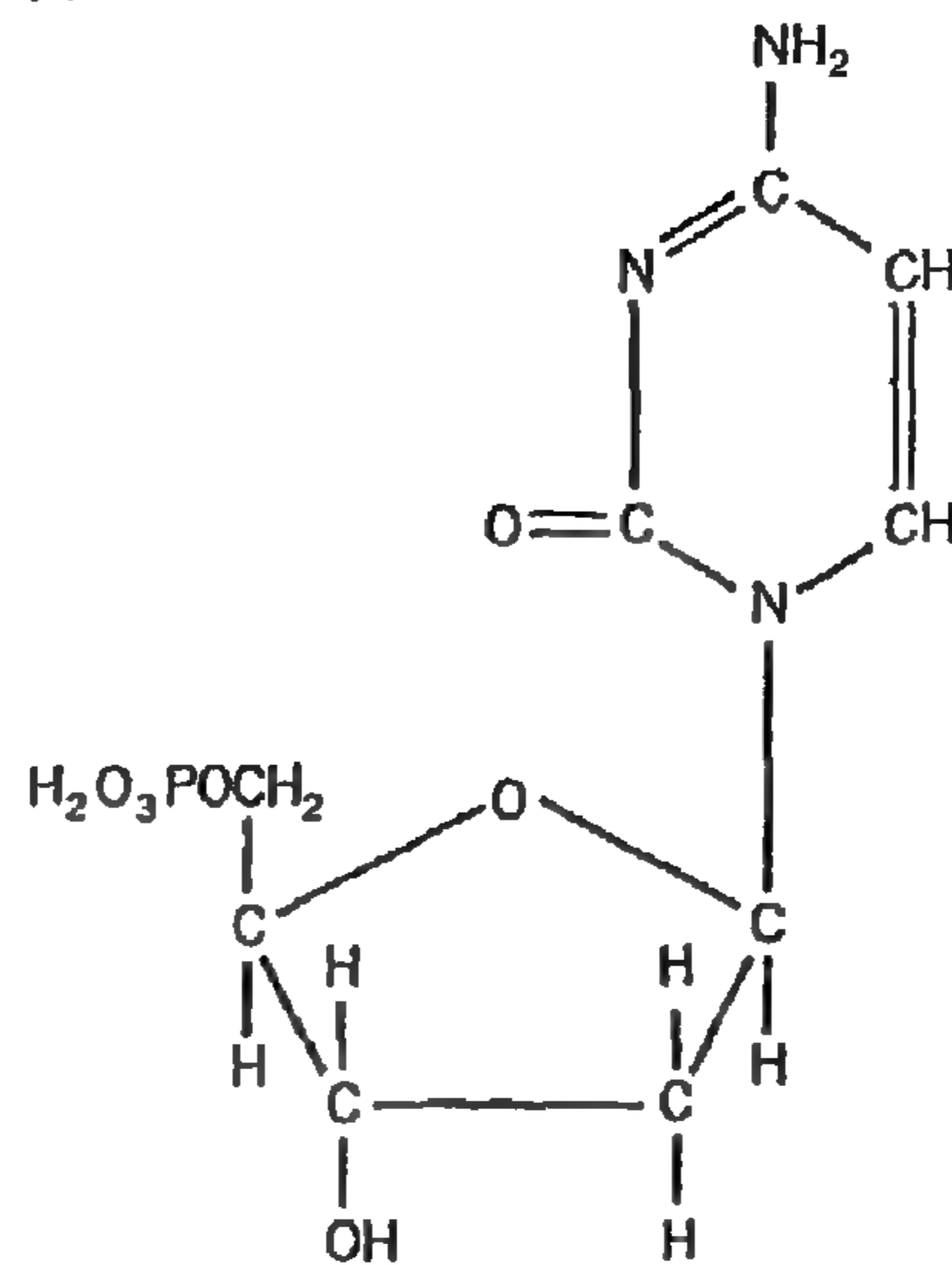
يتحدد تقسيم الأحماض النووية الى مجموعتين كبيرتين إنطلاقاً من وجود عنصر التركيب السكرى، وهو من العوامل التى أثرت فى تسمية هذه المجموع. وبناء على ذلك يحتوى حامض الرايبوز النووي (RNA) على الرايبوز ribose، كما يحتوى حامض الـ deoxyribose على الفرق بين نوعى السكر هذين فى الكربون الثانى.



(a)



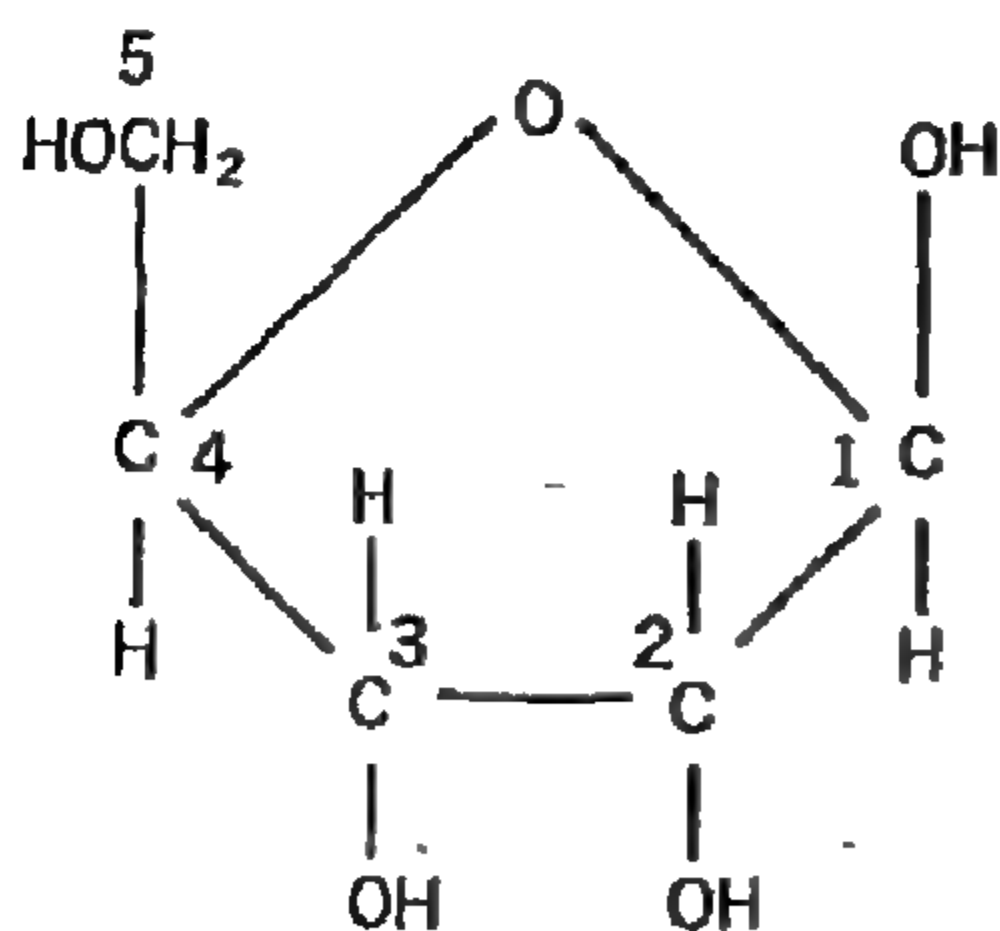
(b)



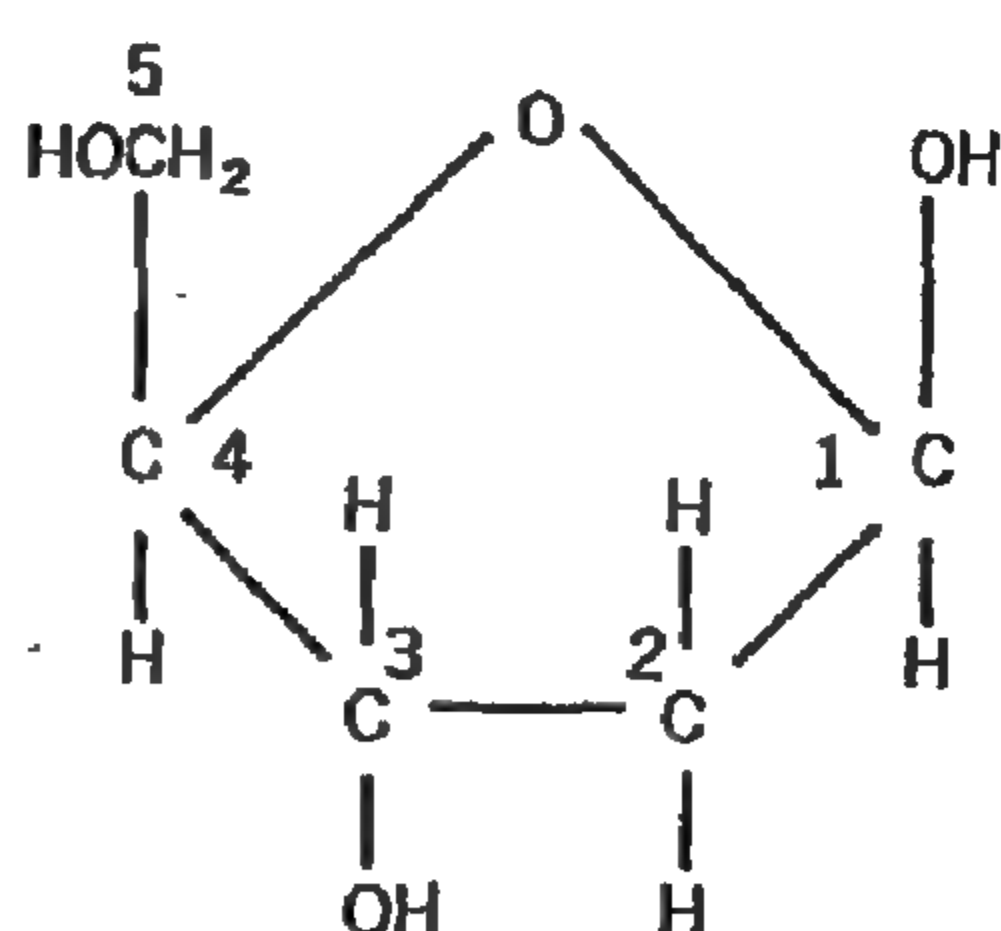
(c)

شكل 12-16: (أ) ترتيب جزيء الـ DNA، ويوضح فيه روابط فوسفات السكر (ب) نيكليوتيد البورين، حامض الأدينين purine nucleotide, adenine acid. (ج) نيكليوتيد البيراميدين، حامض السيتيديك Pyrimidine nucleotide, cytidylic acid.

لقد أظهرت العديد من الأبحاث بلا جدال وجود نوعين من المركبات ذات القاعدة النتروجينية في الأحماض النووية – البورينات purines والبيريميدينات

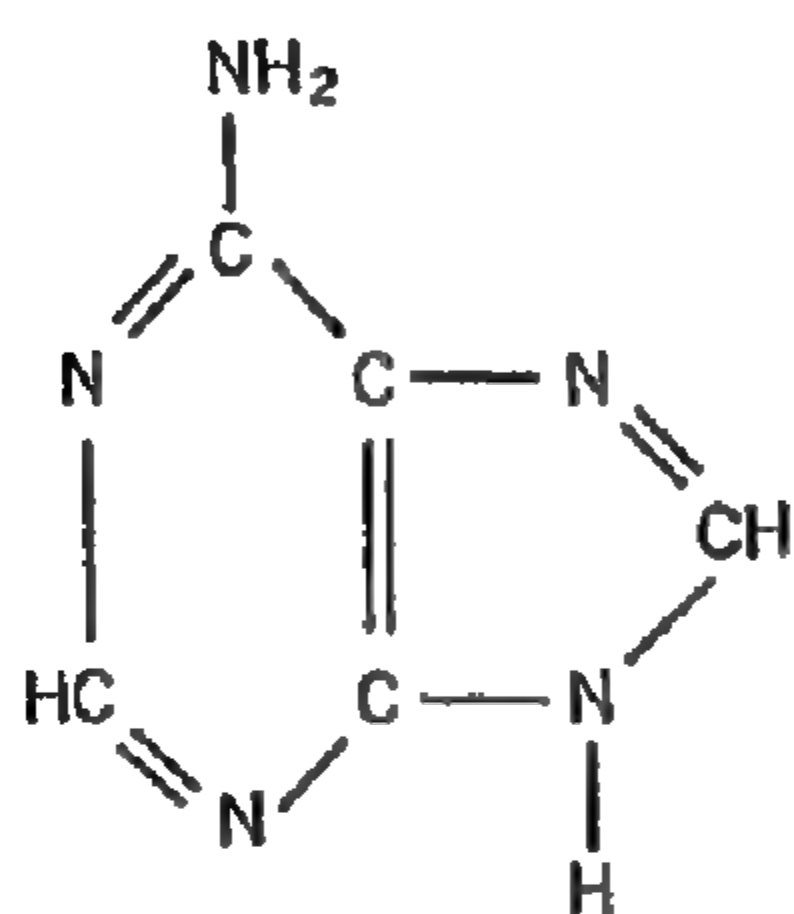


الرايوز

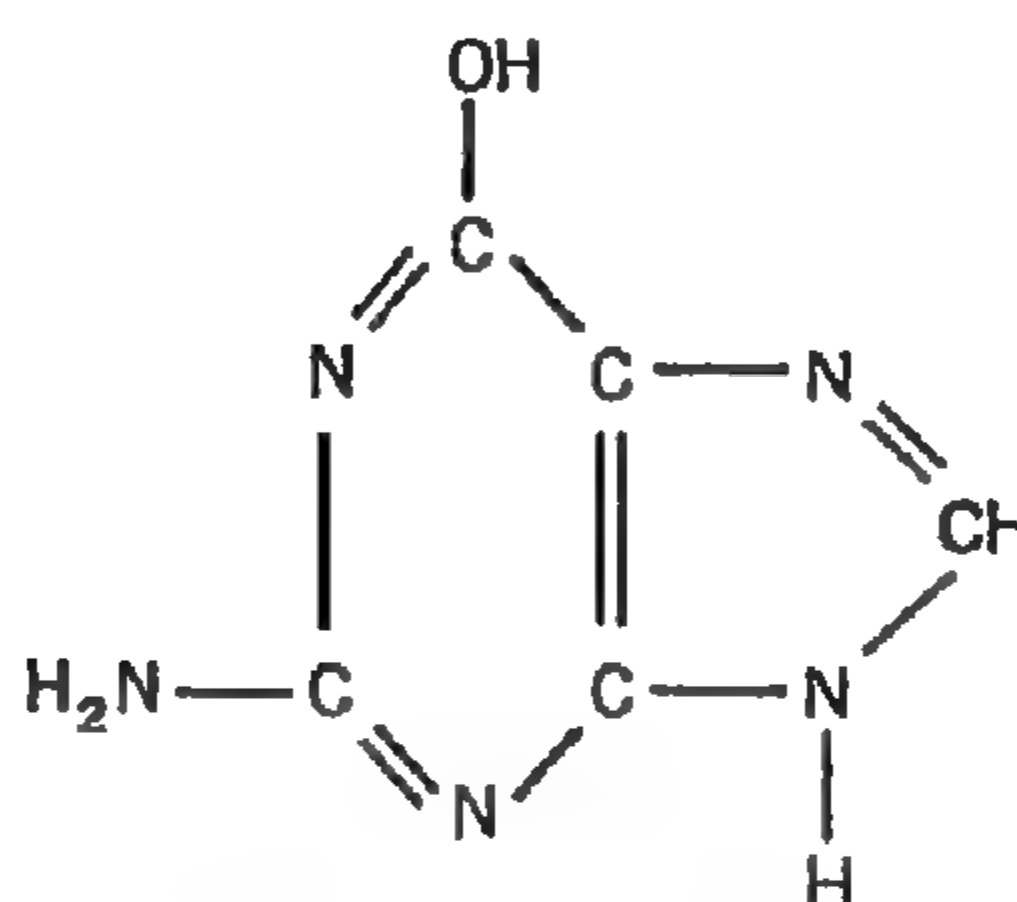


2-دي أوكسيرايوز

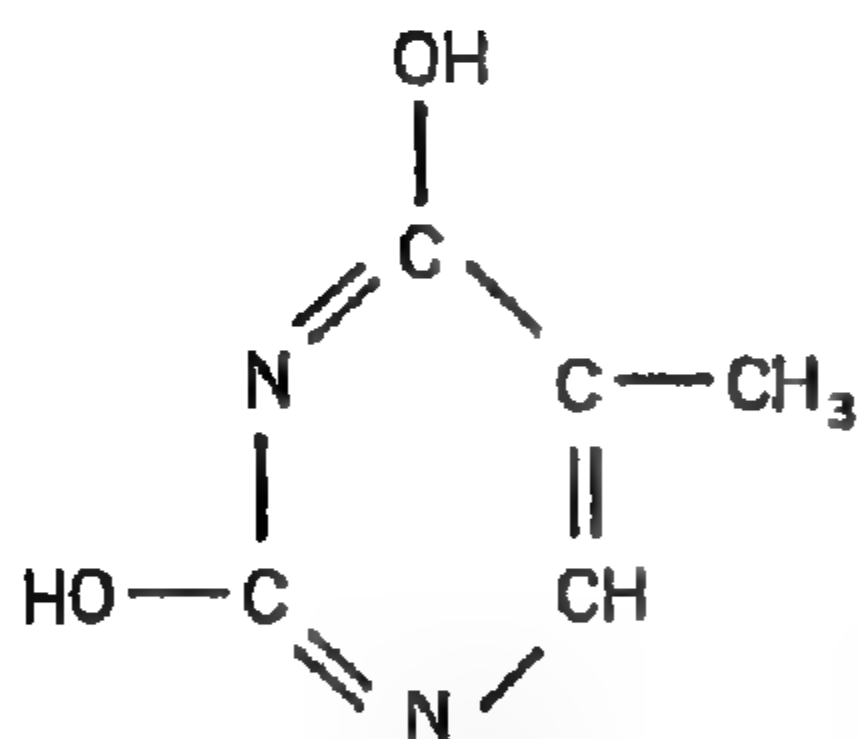
pyrimidines. كما أن الأدينين adinine والجوانين guanine هما نوعان من البيورين يكثر وجودهما، كما وأن البيريميدينات الأكثر شيوعاً هي الثايمين thymine والسيتوسين cytosine، واليوراسيل uracil. وكما هو الحال بالنسبة للشق السكرى sugar moiety، فهنا يوجد فرق بين الـ DNA والـ RNA. يوجد ثايمين البيريميدين في الـ DNA وحده، بينما يوجد يوراسيل البيريميدين في جزء الـ RNA لاغير. وفيما يلي نورد بنية مختلف القواعد النتروجينية الموجودة في الأحماض النووية:



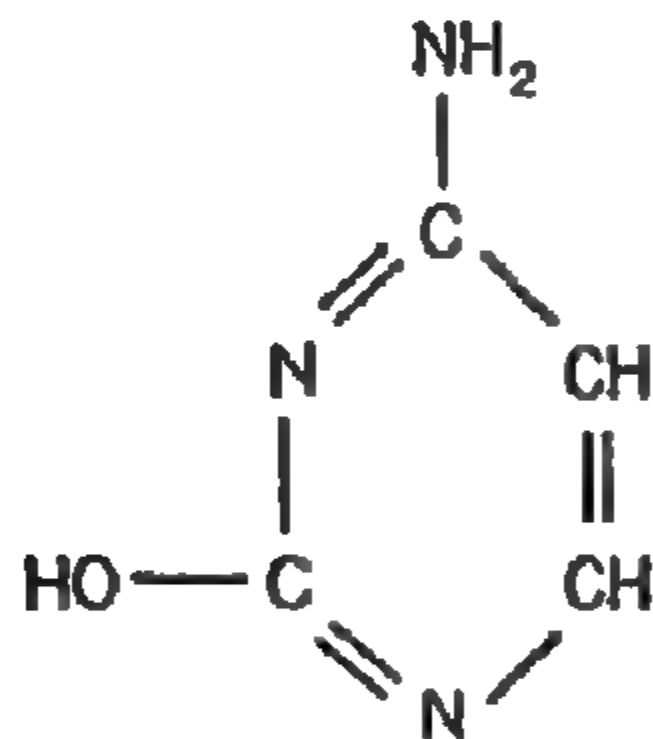
الأدين



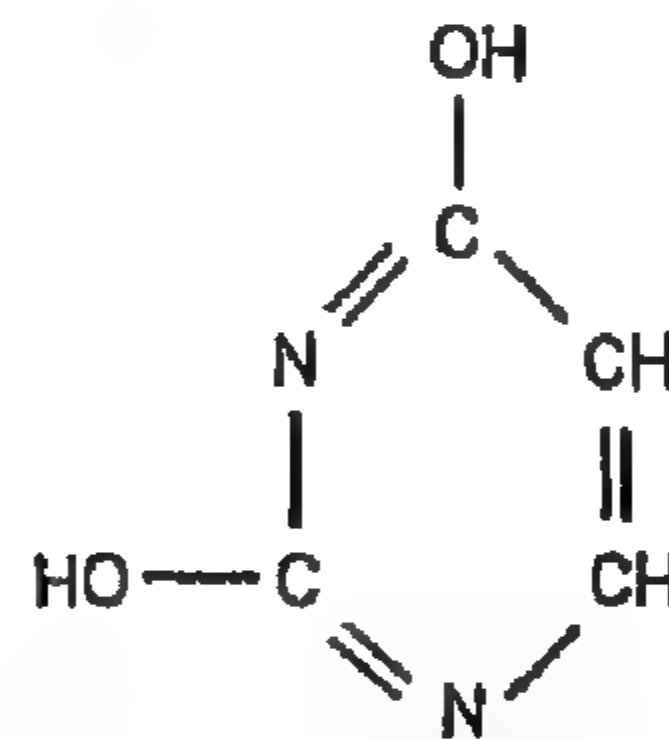
الجوانين



الثايمين



السيتوسين



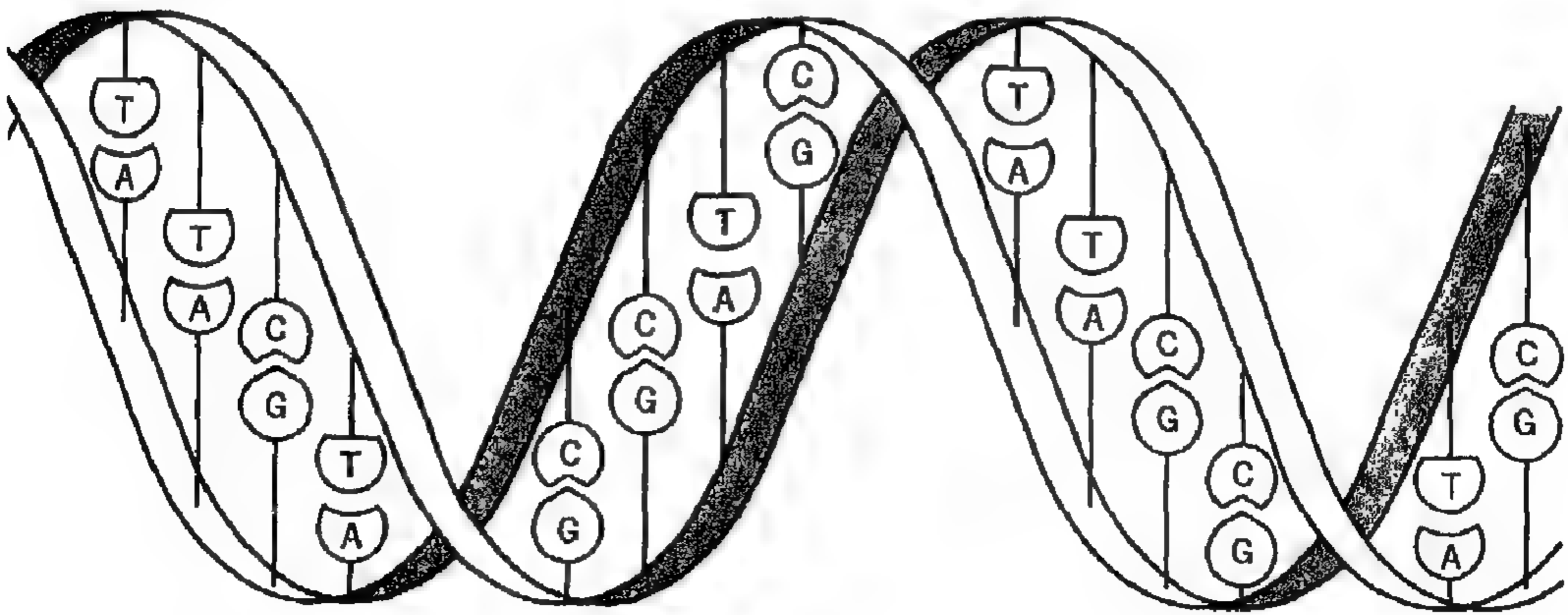
اليوراسيل

يبدو أن الـ DNA يرتبط بالكروموسومات، بينما يختلف الـ RNA عنه في التوزيع على الكروموسومات chromosomes، والنويات nucleolus، والسيتوبلازم cytoplasm.

ويظهر أن وظائف كل من الـ DNA والـ RNA هي نقل الصفات الوراثية والتخليق الحيوي للبروتينات. فبينما يقترن الـ DNA أساساً بنقل «المعلومات الوراثية» «genetic information» نجد أن الـ RNA يختص بتخليق البروتينات.

لقد تركزت الدراسات حول التركيب الجزيئي للأحماض النووية وكذلك

حول التتابع النيوكليوتيدي nucleotid sequence . كما اظهرت المعلومات المستخلصة من الابحاث الجارية بالتحليل بواسطة الاشعة السينية، أن جزيء الـ DNA عبارة عن تركيب حلزوني مزدوج double helicle structure ، تتزوج فيه الشعبتان بينياً كالموضح في الشكل (13-16) مرجع (63). ويكون الوصل بين الشعبتين بواسطة الهيدروجين الذي يلاحم بين الازواج القاعدية. كما تبين التحاليل الكيميائية لجزيء الـ DNA وجود تناسب بنسبة 1:1 بين الادنين adenine والثايمين thymine ، وكذلك بين الجوانين guanine والسيتوسين cytosine . وربما تقترح علينا مثل هذه الملاحظة وغيرها ان التزاج القاعدي الذي يقوم بين الشعبتين الحلزونيتين يحدث بين البيورينات purins والبيريميديينات Pyrimidins ، وليس بين البيورينين ولا بين البيريميدينين. وعلى كل حال فربما اختلفت نسبة الادنين-ثايمين الى الجوانين - سيتوسين، وذلك من جزيء الـ DNA الى آخر. ويعتقد بأن جزيء الـ DNA هو جزيء يستنسخ ذاتياً self replicating . وبناء على ذلك فتحت الظروف المناسبة وفي ظل وجود الانزيمات الضرورية، قد تتمكن السلسلتان من الأنفلات من نمطهما الحلزوني المزدوج، ومن ثم تسحبان من مصادر قاعدية base poots متناظرة، حتى تستنسخا بعضهما البعض. على الرغم من ان دراسة تركيب الـ RNA لم تتم بنفس كثافة دراسة تركيب الـ DNA الا انه يعتبر معروفاً الآن أن تركيب الـ RNA هو حلزوني



شكل 13-16 : تمثيل تخطيطي وضع وفق نموذج واتسون- كريك Watson-Crick لجزيء الـ DNA ، ترمز الحروف A ، T ، C ، G للقواعد النروجينية لكل من الأدينين والثايمين والجوانين والسيتوسين على التوالي .

(بيد انه من حلزون واحد)، وانه يتألف من تتابع لنيوكليوتيدات متفارقة بصورة تشابه كثيراً لحالتها في الـ DNA. هذا مع العلم أن اليورسيل uracil يحل محل الثايمين في جزيء الـ RNA. وعلى اية حال فمثلما يتزاوج الادين مع الثايمين في الـ DNA، يتزاوج ايضاً مع اليوراسيل في الـ RNA. لقد تم تحديد ثلاثة انماط للـ RNA، تختلف حجماً ووظيفة اختلافاً بينا. يوجد الـ RNA الاكبر في الرايوسومات ribosomes ويشار اليه عموماً بالـ RNA - الرايوسومي (rRNA). اما الـ RNA الرسول (mRNA) فيصغر حجمه كثيراً عن الاول، الا انه يعتبر حجماً بيناً؛ اذ يمكن التعرف على الـ RNA الرسول في صور المجهر الالكتروني، اذ يبدو بهيئة جزيئات ليفية طويلة يتصل بها العديد من الرايوسومات، لذا يسمى المجموع بـ Polysome. واخيراً تم التعرف على جزيئات صغيرة من الـ RNA وتدعى الـ RNA الناقل (tRNA).

اصبح معروفاً الآن أن الـ DNA يوجه تخليق الـ RNA الرسول وذلك بتأدية الاول دور الطبعة (النموذج: templet) للاخير. اذ يدور الـ DNA الملفوف على نفسه وذلك في عكس اتجاه اللف، كي يعرى النيوكليوتيدات الموجودة على شعبتيه. ومن ثم يتحد كل نيوكليوتيد مع مكمله في احد منابع نيوكليوتيدات الريبوز، وذلك في محيط من السيتوبلازم. ومن هنا ينشأ جزيء من الـ RNA الرسول يكون تتابع نيوكليوتيداته متمماً لشعبة الـ DNA الاصلية التي كانت بمثابة الطبعة. وبما ان الـ RNA الرسول قد نشأ بنمط يعود الى الـ DNA، لذا يسمى احياناً بالـ RNA المعتمد على الـ DNA. كما يقال للـ DNA أنه قد استنسخ الى سلسلة ملحقه من الـ RNA. عندما يتم تخليق جزيئات الـ RNA الرسول، تترك النواة عبر مسام توجد في الغشاء النووي، وسرعان ما ترافق رايوسومات السيتوبلازم.

وعلى الرغم من قلة الالمام بخطوات العملية الا أن الـ RNA الريوسومي يتكون في النواة قبل اطلاقه في السيتوبلازم. ولكننا لازلنا نجهل خبايا تخليق الـ RNA الناقل.

يكتسب تتابع القواعد في جزيء الـ RNA الرسول بسبب كون الاخير يمثل

طرازاً من الشفرات الثلاثية تتحكم في تخليق البروتينات وتتكون بروتينات النبات من مالا يقل عن 20 حامضاً أمينياً مختلفاً. هذا مع العلم ان النمط الواحد لقاعدة ما تعود لاحد الاحماض الامينية يصلح لاربعة فقط من الاحماض الامينية المختلفة. كما ان توافقات قاعدتين مع واحد من الاحماض الامينية تصلح فقط لستة عشر من الاحماض الامينية المختلفة. وعلى اية حال فعندما يجرى الحديث عن شفرة ثلاثية ينشأ عن ذلك 64 من التوافقات المختلفة للقواعد، وهذا يتفق اتفاقاً شديداً مع تكوين 20 حامضاً أمينياً – تلك الموجودة في النبات. ويطلق على المجاميع الثلاثية للقواعد المرتبة بالتتابع والموجودة على جزيء RNA الرسول، اسم الكودونات Codons بينما يمثل الكودون الواحد منها الشفرة الخاصة بالحامض الاميني المعنى. وعلى سبيل المثال يكون التتابع الثلاثي UUU (ثلاثة نيوكليوتيدات لليوراسيل)، بمثابة طبعة لجزيء الحامض الاميني فينيل ألانين phenylalanine. ولقد اوردنا في الجدول (3-16) الكودونات الـ 46 الممكنة وكذلك الاحماض الامينية التي تعتبر هذه الكودونات شفرتها. لاحظ ان ثلاثة من الكودونات هي على التوالي UGA و UAA و UAG لا تعتبر شفرات لأى من الأحماض الامينية المعروفة، ولذلك تسمى بنواسخ الهراء nonsense triplets؛ وربما تنحصر وظيفتها في تخليق البروتين، في أن تكون علامة محددة لنهاية احد البروتينات وبداية بروتين آخر. سوف نتعرض بالشرح لاهم سمات شفرة الاستنساخ في القسم التالي.

تخليق البروتين Protein synthesis

يمكن تقسيم عملية تخليق البروتين الى ثلاث مراحل: (1) مرحلة تنشيط الاحماض الامينية (2) ربط الحامض الاميني النشط بالـ RNA الناقل (3) تكوين عديدة الببتيد polypeptides على الريبوسومات.

تنشيط الاحماض الامينية Activation of amino acids : تضم الخطوة الاولى في

First Position	Second Position					Third Position
	U	C	A	G		
U	UUU } UUC } UUA } UUG }	UCU } UCC } UCA } UCG }	UAU } UAC } UAA } UAG }	UGU } UGC } UGA } UGG }	Phenyl- alanine Leucine Serine Tyrosine Cysteine Tryptophan	U C A G
C	CUU } CUC } CUA } CUG }	CCU } CCC } CCA } CCG }	CAU } CAC } CAA } CAG }	CGU } CGC } CGA } CGG }	Leucine Proline Histidine Glutamine Arginine	U C A G
A	AUU } AUC } AUA } AUG }	ACU } ACC } ACA } ACG }	AAU } AAC } AAA } AAG }	AGU } AGC } AGA } AGG }	Iso- leucine Methio- nine Threo- nine Aspara- gine Lysine Serine Arginine	U C A G
G	GUU } GUC } GUA } GUG }	GCU } GCC } GCA } GCG }	GAU } GAC } GAA } GAG }	GGU } GGC } GGA } GGG }	Valine Alanine Aspartic acid Glutamic acid Glycine	U C A G

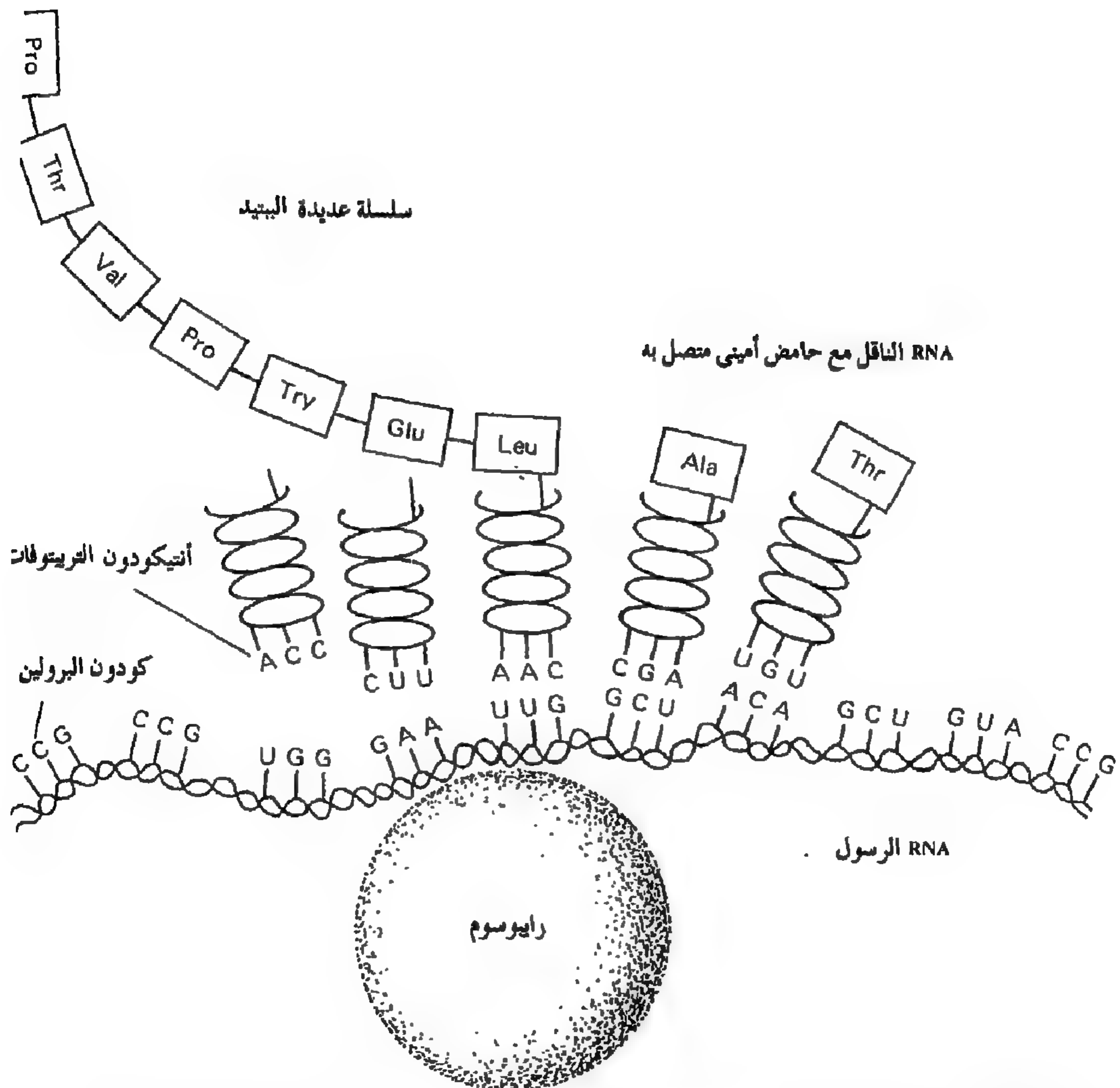
جدول 3-16 : مخطط تكوين الأحماض الأمينية لـ 61 من الـ 64 كودون الممكنة. أما الكودونات الثلاثة الباقية فتسمى أحياناً بكودونات «الهرءاء»، كما تسمى أيضاً الثلاثيات التي لا تشكل أية شفرة لأي من الأحماض الأمينية.

تخليق البروتين - تنشيط الحامض الاميني - في طياتها انتخاب الاحماض
الامينية المعنية من داخل مصدر مختلف الصفات heterogenous pool من داخل
السيتوبلازم. يتم التوصل الى انتخاب الاحماض الامينية المعنية عن طريق
انزيمات عالية التخصص وذلك بانزيم منشط على اقل تقدير لكل حامض اميني
واحد. وبمحضر من ال ATP يحفز الانزيم المنشط تكوين (E - AA - AMP)
enzyme- bond amino acid adenylate، الغنى بالطاقة واطلاق البيروفوسفات
(PP).

مركب الحامض الاميني - ال RNA الناقل: يعقب تنشيط الحامض الاميني
ارتباطه بال RNA الناقل. ومن السابق ذكره فأن ال RNA الناقل يعتبر جزيئاً
صغيراً يحوى ما بين 70-100 من النيوكليوتيدات. وهناك من الشواهد ما يقترح
وجود جزيء RNA الناقل يتخصص في نقل حامض اميني معين (8،44) مما
يفضى بافتراض ان عملية نقل الاحماض الامينية من المركب النشط المترابط
انزيمياً الى RNA الرسول هي عملية اضافة اكثر منها عملية منافسة. ويعتقد بان
نقطة الالتحام بين RNA الناقل وبين الحامض الاميني النشط تقع عند ذرة
الكربون الثانية او الثالثة من السكر الريبوزى العائد الى حامض الادينيليك
الطرفي.

تكوين عديدات الببتيد Polypeptide formation : يصبح RNA الرسول حال تكونه
متحداً مع الريبوسومات في السيتوبلازم مكوناً بذلك البوليسوم (غديدة
الرايوسوم) polysome وتنتقل الأحماض الامينية إلى البوليسومات بواسطة
RNA الناقل، وذلك بارتباط الحامض الاميني مع احد طرفي جزيء RNA الناقل.
ويوجد عند الطرف الآخر لجزيء RNA الناقل ثلاثية نيوكليوتيدات او ما يسمى
بالانتيكودون Anticodone، التي تعتبر ملاحق لكودون الرسول الخاصة بهذا
الحامض الاميني. وعلى سبيل المثال فأن انتيكودون RNA الناقل - AAC (وهو
الانتيكودون بخاص بالليوسين leucine)، يقابل كودون RNA الرسول UUG.
وسرعان ما يلتحم الكودون والانتيكودون في مكانهما بسبب قوة التجاذب،

مثلما هو الحادث في نشاطات الأحماض النووية الأخرى مثل استنساخ الـ DNA وكذلك RNA الرسول. عندما تلتحم أنتيكودونات عدد من جزيئات RNA الناقل باماكنها المخصصة، تصطف الأحماض الأمينية عند نهاياتها المقابلة، وبالتتابع المعين لعديدات الببتيد. ويعتقد ان الريبوسومات تتحرك على طول جزيء الـ RNA الرسول من احد طرفيه إلى الطرف الآخر، بما يربط الأحماض الأمينية بروابط ببتيدية، وبمساعدة انزيمات تخصصية شكل (14-16). ومن هنا



شكل 14-16 : نشأة عديدة الببتيد polypeptides تتحرك الريبوسومات من طرف جزيء الـ RNA الرسول إلى الطرف الآخر وبحركتها على طول الجزيء، تربط الأحماض الأمينية الآتية من السيتوبلازم وذلك بروابط ببتيدية. تتم هذه التفاعلات بتحكم أنزيمات تخصصية. راجع النص لمزيد من الايضاح.

يتضح ان دور الـ RNA الناقل يكمن في نقل الأحماض الامينية إلى مجمع رايبوسومات RNA الرسول (البوليسوم)، وكذلك تكون وظيفته في احتفاظ الأخيرة باماكنها طبقاً للنمط الذى تمليه كودونات الـ RNA. كما يتثبت هذا النموذج بدوره بواسطة الـ DNA، الذى استنسخ عنه. كما ويكون الترابط الحقيقى للأحماض الامينية محكوماً بانزيمات تخليق البروتين.

تفكك البروتين Protein degradation

يحدث التحول الغذائى للبروتين فى النبات فى عملية متصلة تنحصر بين التخليق والتفكك synthesis and breakdown. لقد وجدت انزيمات proteolytic enzymes مثل انزيمات البروتيز protases والـ ptiptidases فى العديد من اعضاء النبات بما يوحى بأن يكون التفكك البروتينى محكوماً جزئياً بوجود هذه الانزيمات. اقترح ويبستر Webster (64)، ان يكون التفكك البروتينى يحدث ايضاً كعكس لعملية تخليق البروتين كما يشير إلى ان احد النتائج المرغوب فيها لتفكك البروتين بهذه الطريقة هى كمية ملموسة من الـ ATP يقع تخليقها. هذا ويصعب القطع حتى الآن بأن المسار الرئيسى لتفكك البروتين يمر عبر عمليات معاكسة لتخليقه او من خلال نشاط انزيمات proteolytic enzymes. والارجح ان ينشط كلا المسارين فى النبات اثناء تفكك بروتيناتها.

درست عملية تفكك البروتين اساساً على البذور النابتة، وكذلك على الاوراق المقطوفة. فائثناء الانبات يحصل تفكك مكثف للبروتين المخزون، وذلك فى الفلقة او الاندوسبرم (السويداء)، ويجرى هذا بالتوازي مع تخليق سريع للبروتين فى الجنين. كما ولوحظ تراكم للأحماض الامينية وللأميدات amides فى الجنين. ويظهر ان العوامل الفسيولوجية التى تفضى إلى اطلاق اشارة البدء فى الانبات تكمن فى تفكك البروتين المخزون وتوزع نواتج هذا التفكك (الأحماض الامينية) وانتقالها إلى الجنين، وكذلك تخليق بروتينات جديدة من تلك الأحماض الامينية.

ابرزت الدراسات التى اجريت على تحول التروجين غذائياً اثناء انبات

البازلاء (11) والشعير (19)، ان البروتينات المخزونة تكون من بين المركبات التي تختفى أولاً. هذا ويتأخر نمو الجنين في كل من الشوفان oat والشعير barley عندما تستخلص الاجنة من الاجزاء الخازنة المحيطة بها، حتى ولو وضعت في وسط غذائي. وتستعيد الاجنة نشاطها في النمو لحد ما اذا ما اضيفت الأحماض الامينية إلى الوسط الغذائي. لقد اثبت احد الابحاث على التحول الغذائي للبروتين والجاري في الاجنة السليمة والمستأصلة من بذورها في نباتات الذرة من قبل او كس وبيفر Oaks and Beevers (39)، أن هناك دلائل تشير إلى ان الكميات الكبرى من الأحماض الامينية المتكونة من جديد تنتقل من الاندوسبرم إلى الجنين النامي تعيق تخليق احماض امينية جديدة داخل الجنين. وعندما يستأصل جنين الذرة من الاجزاء الخازنة وينبت على وسط غذائي يحوى الجلوكوز والنتروجين اللاعضوى يكون معدل نتروجين البروتين أقل بصورة ملحوظة من ذلك المعدل الناشئ عن الجنين السليم النابت خلال نفس الفترة. ويوحى هذا بامتلاك الجنين لقابلية محدودة للتعامل مع النتروجين اللاعضوى ولتخليق الأحماض الامينية الجديدة. وعلى اية حال فلقد وجد (39)، ان القدرة على الانتفاع بالنتروجين اللاعضوى وعلى تخليق احماض امينية جديدة، ومن ثم بروتينات، تنمو في الجنين المستأصل والنامي لمدة محدودة في وسط شحيح بالنسبة للأحماض الامينية المذابة.

عندما تستأصل ورقة من نباتها وتترك لتنمو فوق وسط غذائي يلاحظ انخفاض ملموس في مستوى البروتين مصحوباً في ارتفاع في مستوى الاحماض الامينية والاميدات. وتعود لاسبرجين الاميدات amides asparagen ولجلوتامينها glutamine النسبة الملموسة من النتروجين المحرر من جراء تفكك البروتين في الورقة المقطوفة. فمخزون الاميد يزيد كثيراً عن كمية الاميدات الممكن وجودها في بروتين الورقة قبل قطفها، مما يوحي بتخليق هذه المركبات اثناء تفكك البروتين (64). وفي الواقع فإن تكون الاميد يمثل آلية وقائية يستغلها النبات أثناء فترات التفكك البروتيني الزائد عن الحاجة. ولولا اتحاد الامونيا لتكون الاميدات لواجه النبات مستويات سامة من الامونيا، سرعان ما تنتج عن

تفكك البروتين. وبعد مضي فترة من الوقت تجرى عمليات التحول الغذائي metabolism على كل من الاحماض الامينية والاميدات المتراكمة هي الاخرى، وينتج عن ذلك تحرر كميات كبيرة من ايونات الامونيا.

علينا ان نشير الى ان مستوى فهمنا لآليات تخليق البروتين، وتفككه على وجه التخصيص ليس كافياً حتى الآن، مما يشكل تحدياً حيوياً في اهميته مطروحاً امام العلماء بوجه خاص والانسانية جمعاء. ولا غرو فدراسة التحول الغذائي الجارى على البروتين تتمتع باهمية تطبيقية علاوة على الاهمية الاكاديمية البحتة. فمثلاً ربما ادى تعميق فهم آليات تخليق البروتينات وتفككها فى النباتات الى ان يتمكن العلماء من قطع الطريق امام تفسخ البروتينات او تعطيله على اقل تقدير، بل ومن الجائز ان يمكنهم هذا من رفع مستويات البروتينات فى النبات مما تتجلى فوائده بالنسبة للغذاء. وسوف تهلّل لذلك بشكل خاص تلك البلدان فى عالمنا التى يعيش سكانها على وجبات غذائية لهما الكربوهيدرات. وربما يحق لنا ان نحلم بان تصبح مستويات البروتين فى نباتات المحاصيل تحت سيطرة الانسان بالكامل.

REFERENCES

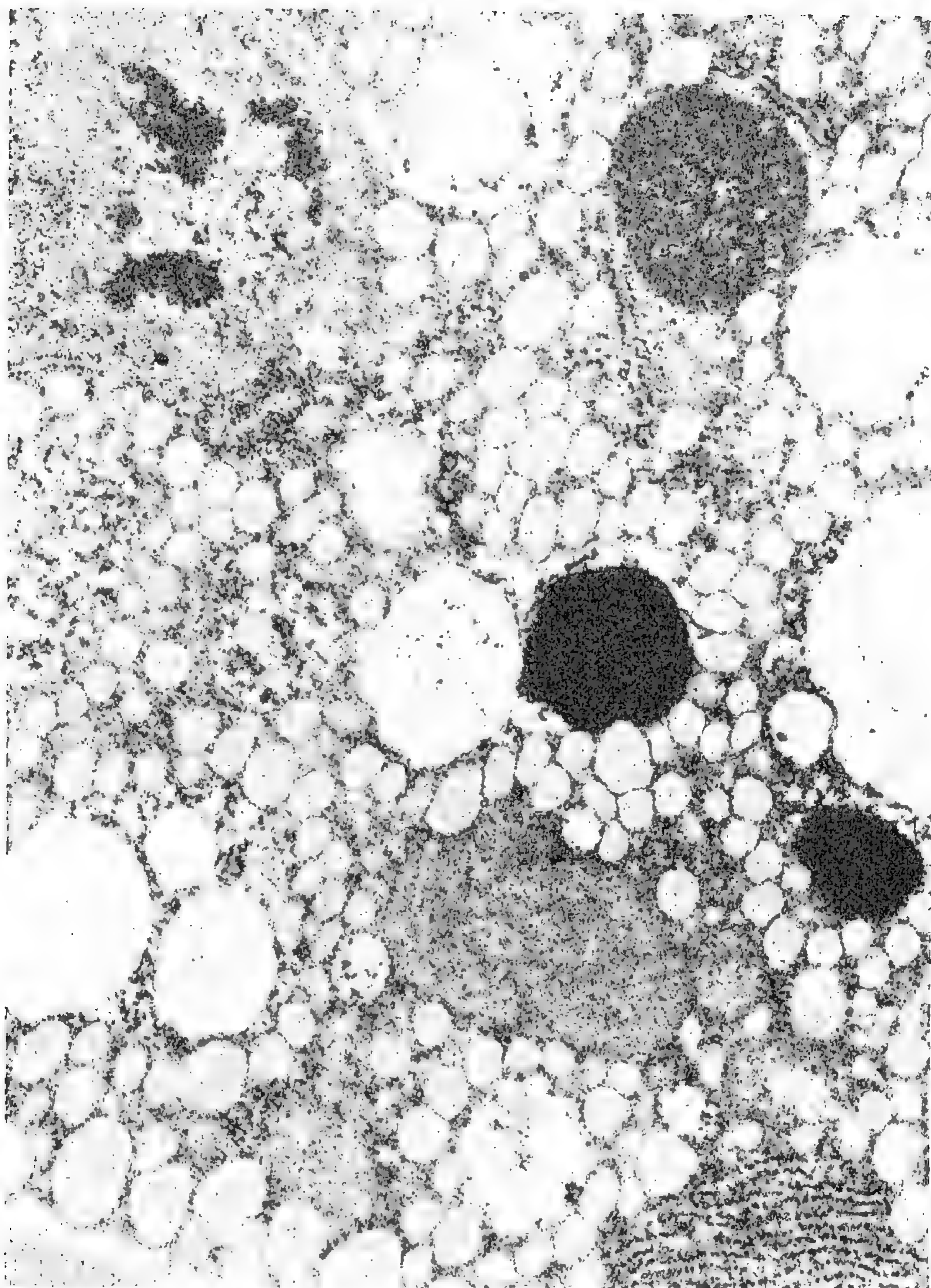
1. Ahmed, S., and H. J. Evans. 1960. Cobalt: A micronutrient element for the growth of soybean plants under symbiotic conditions. *Soil Sci.* 90:205.
2. Ahmed, S., and H. J. Evans. 1961. The essentiality of cobalt for soybean plants grown under symbiotic conditions. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 47:24.
3. Allen, E. K., and O. N. Allen. 1958. Biological aspects of symbiotic nitrogen fixation. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 8:48. Berlin: Springer.
4. Anfinsen, C. B. 1959. *The molecular basis of evolution*. New York: Wiley.
5. Aslam, M., R. C. Huffaker, and R. L. Travis. 1973. The interaction of respiration and photosynthesis in induction of nitrate reductase activity. *Plant Physiol.* 52:137.
6. Banath, C. L., E. A. N. Greenwood, and J. F. Loneragen. 1966. Effects of calcium deficiency on symbiotic nitrogen fixation. *Plant Physiol.* 41:760.
7. Beevers, H., L. E. Schrader, D. Flesher, and R. H. Hageman. 1965. The role of light and nitrate in the induction of nitrate reductase in radish cotyledons and maize seedlings. *Plant Physiol.* 40:691.

8. Berg, P., and E. J. Ofengand. 1958. An enzymatic mechanism for linking amino acids to RNA. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 44:78.
9. Bollard, E. G. 1959. Urease, urea and ureides in plants. *Symp. Soc. Exptl. Biol.* 13:304.
10. Dalling, M. J., D. P. Hucklesby, and R. H. Hageman. 1973. A comparison of nitrite reductase enzymes from green leaves, scutella, and roots of corn (*Zea mays* L.). *Plant Physiol.* 51:481.
11. Danielson, C. E. 1951. The breakdown of high molecular reserve proteins of peas during germination. *Acta Chem. Scand.* 5:551.
12. Dart, P. J. 1971. Scanning electron microscopy of plant roots. *J. Exptl. Bot.* 22:163.
13. Davies, D. D., J. Giovanelli, and T. Rees. 1964. *Plant biochemistry*. Oxford: Blackwell Scientific Publications.
14. Epstein, E. 1965. Mineral metabolism. In J. Bonner and J. E. Varner, eds., *Plant biochemistry*. New York: Academic Press.
15. Esposito, R. G., and P. W. Wilson. 1956. Trace metals in the nutrition of *Azotobacter vinelandii* O. *Biochim. Biophys. Acta* 22:186.
16. Evans, H. J., and M. Kliever. 1964. Vitamin B₁₂ compounds in relation to the requirements of cobalt for higher plants and nitrogen-fixing organisms. *Ann. N.Y. Acad. Sci.* 112:735.
17. Evans, H. J., and A. Nason. 1953. Pyridine nucleotide-nitrate reductase from extracts of higher plants. *Plant Physiol.* 28:233.
18. Folkes, B. F. 1959. The position of amino acids in the assimilation of nitrogen and the synthesis of proteins in plants. *S.E.B. Symposia* 13:126.
19. Folkes, B. F., and E. W. Yemm. 1958. The respiration of barley plants. X. Respiration and the metabolism of amino acids and proteins in germinating grain. *New Phytologist* 57:106.
20. Frear, D. S., and R. C. Burrell. 1955. Spectrophotometric method for determining hydroxylamine reductase activity in higher plants. *Anal. Chem.* 27:1664.
21. Gest, H., J. Judis, and H. D. Peck. 1956. Reduction of molecular nitrogen and relationships with photosynthesis and hydrogen metabolism. pp. 298-315. In W. D. McElroy and B. Glass, eds., *Inorganic nitrogen metabolism*. Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
22. Goodwin, T. W., and E. I. Mercer. 1973. *Introduction to plant biochemistry*. New York: Pergamon Press.
23. Hageman, R. H., and D. Flesher. 1960. Nitrate reductase activity in corn seedlings as affected by light and nitrate content of nutrient medium. *Plant Physiol.* 35:700.
24. Harris, G. P. 1954. Amino acids as sources of nitrogen for the growth of isolated oat embryos. *New Phytologist* 55:253.
25. Hattori, A. 1957. Studies on the metabolism of urea and other nitrogenous compounds by nitrogen-starved cells. *J. Biochem. (Tokyo)* 44:253.
26. Hattori, A. 1958. Studies on the metabolism of urea of other nitrogenous compounds in *Chlorella ellipsoidea*. II. Changes in levels of amino acids and amides during the assimilation of ammonia and urea by nitrogen-starved cells. *J. Biochem. (Tokyo)* 45:57.
27. Hattori, A., and J. Myers. 1966. Reduction of nitrate and nitrite by subcellular preparations of *Anabaena cylindrica*. I. Reduction of nitrite to ammonia. *Plant Physiol.* 41:1031.

28. Hewitt, E. J., and M. M. R. K. Afridi. 1959. Adaptive synthesis of nitrate reductase in higher plants. *Nature* 183:57.
29. Hinsvark, O. N., S. H. Wittwer, and H. B. Tukey. 1953. The metabolism of foliar-applied urea. I. Relative rates of $C^{14}O_2$ production by certain vegetable plants treated with labeled urea. *Plant Physiol.* 28:70.
30. Kannangara, C. G., and H. W. Woolhouse. 1967. The role of carbon dioxide, light and nitrate in the synthesis and degradation of nitrate reductase in leaves of *Perilla frutescens*. *New Phytol.* 66:553.
31. Kemp, J. D., D. E. Atkinson, A. Ehret, and R. A. Lazzarini. 1963. Evidence for the identity of the nicotinamide adenine dinucleotide phosphate-specific sulfite and nitrite reductases of *Escherichia coli*. *J. Biol. Chem.* 238:3466.
32. Lee, S. B., and P. W. Wilson. 1943. Hydrogenase and nitrogen fixation of *Azotobacter*. *J. Biol. Chem.* 151:377.
33. Loomis, W. E., and P. K. Stumpf. 1958. Transamination and transamidation. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 8:249.
34. Medina, A., and D. J. D. Nicholas. 1957. Metallo-enzymes in the reduction of nitrite to ammonia in *Neurospora*. *Biochim. Biophys. Acta* 25:138.
35. Nason, A., and H. J. Evans. 1954. Triphosphopyridine nucleotide-nitrate reductase in *Neurospora*. *J. Biol. Chem.* 202:655.
36. Nicholas, D. J. D., and A. Nason. 1954. Mechanism of action of nitrate reductase from *Neurospora*. *J. Biol. Chem.* 211:183.
37. Nicholas, D. J. D., and A. Nason. 1955. Role of molybdenum as a constituent of nitrate reductase from soybean leaves. *Plant Physiol.* 30:135.
38. Nightingale, G. T., L. G. Schermerhorn, and W. R. Robbins. 1928. *The growth status of the tomato as correlated with organic nitrogen and carbohydrates in roots, stems and leaves*. N. J. Agr. Exptl. Sta. Bull. 461.
39. Oaks, A., and H. Beevers. 1964. The requirement for organic nitrogen in *Zea mays* embryos. *Plant Physiol.* 39:37.
40. Paulsen, G. M., and J. E. Harper. 1968. Evidence for a role of calcium in nitrate assimilation in wheat seedlings. *Plant Physiol.* 43:775.
41. Phillips, D. A., R. M. Daniel, C. A. Appleby, and H. J. Evans. 1973. Isolation from *Rhizobium* of factors which transfer electrons to soybean nitrogenase. *Plant Physiol.* 51:136.
42. Phillips, D. A., R. L. Howard, and H. J. Evans. 1973. Studies on the genetic control of a nitrogenase component in leguminous root nodules. *Physiol. Plant.* 28:248.
43. Ritenour, G. L., K. W. Joy, J. Bunning, and R. H. Hageman. 1967. Intracellular localization of nitrate reductase, nitrite reductase, and glutamic acid dehydrogenase in green leaf tissue. *Plant Physiol.* 42:233.
44. Schweet, R. S., F. C. Bovard, E. Allen, and F. Glassman. 1958. The incorporation of amino acids into ribonucleic acid. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 44:173.
45. Smillie, R. M., and B. Entsch. 1971. Phytoflavin. In A. San Pietro, ed., *Methods in enzymology*, vol. 23. New York: Academic Press.
46. Stevens, S. E., and C. Van Baalen. 1973. Characteristics of nitrate reduction in a mutant of the blue-green alga *Agmenellum quadruplicatum*. *Plant Physiol.* 51:350.
47. Stiles, W. 1961. *Trace elements in plants*, 3rd ed., Cambridge: University Press.
48. Stiller, M. 1966. Hydrogenase mediated nitrite reduction in *Chlorella*. *Plant Physiol.* 41:348.
49. Stiller, M., and J. K. H. Lee. 1964. Hydrogenase activity in *Chlorella*. *Biochim. Biophys. Acta* 93:174.

1. Street, H. E., and D. E. G. Sheat. 1958. The absorption and availability of nitrate and ammonia. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 8:150. Berlin: Springer.
2. Tanner, J. W., and J. C. Anderson. 1964. External effect of combined nitrogen on nodulation. *Plant Physiol.* 39:1039.
3. Thimann, K. V. 1939. The physiology of nodule formation. *Trans. Third. Comm. Intern. Soc. Soil Sci.* New Brunswick, N.J. 24-28.
4. Tiedjens, V. A. 1934. Factors affecting assimilation of ammonia and nitrate nitrogen particularly in tomato and apple. *Plant Physiol.* 9:31.
5. Tiedjens, V. A., and M. A. Blake. 1932. *Factors affecting the use of nitrate and ammonium nitrate by apple trees.* N. J. Agr. Exptl. Sta. Bull. 547.
6. Travis, R. L., W. R. Jordan, and R. C. Huffaker. 1970. Light and nitrate requirements for induction of nitrate reductase activity in *Hordeum vulgare*. *Physiol. Plant.* 23:678.
7. Travis, R. L., and J. L. Key. 1971. Correlation between polyribosome level and the ability to induce nitrate reductase in dark-grown corn seedlings. *Plant Physiol.* 48:617.
8. Verhoeven, W. 1956. Some remarks on nitrate and nitrite metabolism in microorganisms. pp. 61-86. In W. D. McElroy and B. Glass, eds., *Inorganic nitrogen metabolism.* Baltimore, Md.: Johns Hopkins Press.
9. Virtanen, A. I., J. Erkama, and H. Linkola. 1947. On the relation between nitrogen fixation and leghaemoglobin content of leguminous root nodules. II. *Acta Chem. Scand.* 1:861.
10. Virtanen, A. I., and J. K. Miettinen. 1963. Biological nitrogen fixation. In F. C. Steward, ed., *Plant physiology.* New York: Academic Press.
11. Virtanen, A. I., and J. Tarnanen. 1932. Die enzymatische Spaltung und Synthese der Asparaginsäure. *Biochem. Z.* 250:193.
12. Walker, J. B. 1952. Arginosuccinic acid from *Chlorella pyrenoidosa*. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 38:561.
13. Wallace, W. 1973. The distribution and characteristics of nitrate reductase and glutamate dehydrogenase in the maize seedling. *Plant Physiol.* 52:191.
14. Watson, J. D., and F. H. C. Crick. 1953. Molecular structure of nucleic acids. *Nature* 171:737.
15. Webster, G. C. 1959. *Nitrogen metabolism in plants.* New York: Row, Peterson.
16. Webster, G. C., J. E. Varner, and A. N. Gansa. 1955. Conversion of carbon-14-labeled urea into amino acids in leaves. *Plant Physiol.* 30:372.
17. White, P. R. 1937. Amino acids in the nutrition of excised tomato roots. *Plant Physiol.* 12:793.
18. Wilson, D. G., K. W. King, and R. H. Burris. 1954. Transamination in plants. *J. Biol. Chem.* 208: 863.
19. Wilson, P. W. 1940. *The biochemistry of symbiotic nitrogen fixation.* Madison: University of Wisconsin Press.
20. Wilson, P. W. 1958. Asymbiotic nitrogen fixation. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 8:9. Berlin: Springer.
21. Wilson, P. W., and C. J. Lind. 1943. Carbon monoxide inhibition of *Azotobacter* in microrespiration experiments. *J. Bacter.* 45:219.
22. Wilson, P. W., and W. W. Umbreit. 1937. Mechanism of symbiotic nitrogen fixation. III. Hydrogen as a specific inhibitor. *Arch. Mikrobiol.* 8:440.
23. Wilson, P. W., W. W. Umbreit, and S. B. Lee. 1938. Mechanism of symbiotic nitrogen fixation. IV. Specific inhibition by hydrogen. *Biochem. J.* 32:2084.

- '3. Wipf, L., and D. C. Cooper. 1938. Chromosome numbers in nodules and roots of red clover, common vetch and garden peas. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 24:87.
- '4. Wipf, L., and D. C. Cooper. 1940. Somatic doubling of chromosomes and nodular infection in certain *Leguminosae*. *Am. J. Botan.* 27:821.
- '5. Zucker, M., and A. Nason. 1955. A pyridine nucleotide-hydroxylamine reductase from *Neurospora*. *J. Biol. Chem.* 213:463.



خلية الأليرون بعد 36 ساعة من الإنبات. أجسام دهنية (بيضاء) وحجوب الأليرون (سوداء) أكثر وضوحاً من المركبات الأخرى.
 From E.L. Vigil and M. Ruddat 1973. Plant physiology 51 549-558.

الفصل السابع عشر

هرمونات النمو الطبيعية The natural growth hormones

مقدمة Introduction

أصبح الآن من المعروف أن معظم اذا لم يكن جميع النشاطات الفسيولوجية في النبات تنظمها مجموعة من مواد كيميائية تسمى الهرمونات hormones. وجود الهرمونات المنظمة للنمو في النبات أول من اقترحها يوليوس فون ساكس Julius von Sachs في المنتصف الأخير من القرن التاسع عشر. اقترح ساكس وجود مواد مكونة للأعضاء في النبات. هذه المواد تتكون في الأوراق وتنتقل إلى أسفل النبات. هذا العالم الشهير استطاع أن يتوقع الدراسات المكثفة على الهرمونات النباتية خلال القرن العشرين.

عندما كان ساكس يضع نظرياته على التحكم في النمو، كان عالماً آخر مشهوراً يدرس الحركة في النبات. شارلس دارون Charles Darwin مشهور أكثر من نظريته في التطور درس تأثير الجاذبية الأرضية والأضواء من الجانب الواحد على الحركة في النبات. كما فعل ساكس اقترح دارون أن النمو في النبات يمكن ان يكون تحت تحكم مواد خاصة. استطاع دارون أن يوضح أن إنحناء الجذور والسوق تحت تأثير الضوء والجاذبية تتحكم فيه القمة النامية، هذا التأثير ينتقل الى أجزاء النبات الأخرى. إستخلص دارون من تجاربه أن عندما تعرض البادرات إلى الضوء من جهة واحدة فإن مؤثر ينتقل من القمة إلى الأجزاء السفلى ويسبب فيها الإنحناء. من ناحية التنحية الأرضية في الجذور فانه يعتقد أن القمة النامية وحدها التي تتأثر ثم ترسل مؤثر إلى الأجزاء المتصلة بها وتسبب فيها الإنحناء إلى تحت. هذه المعلومات أخذت من كتاب دارون البهيج قوة الحركة في النبات the power of movement in plants (51).

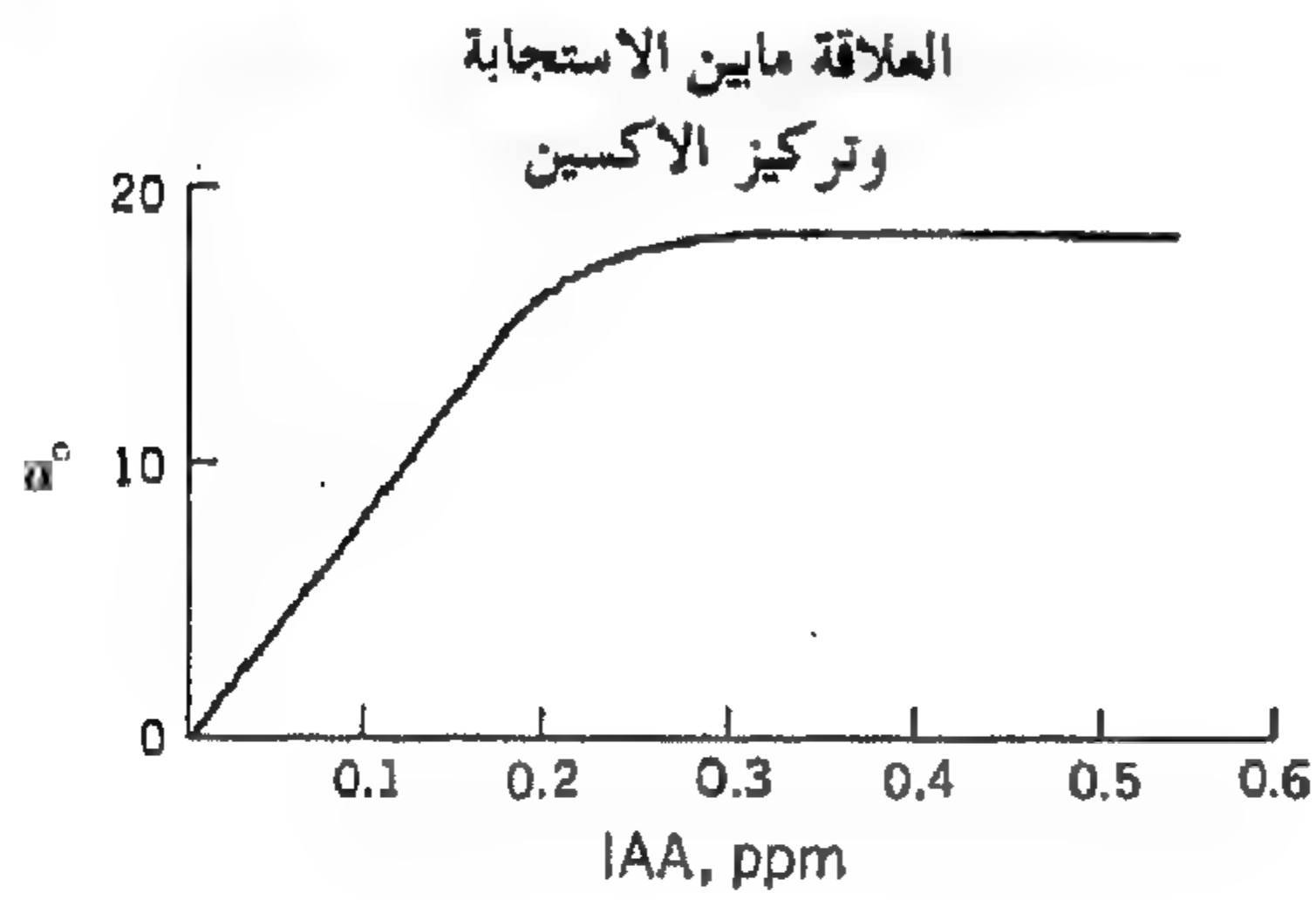
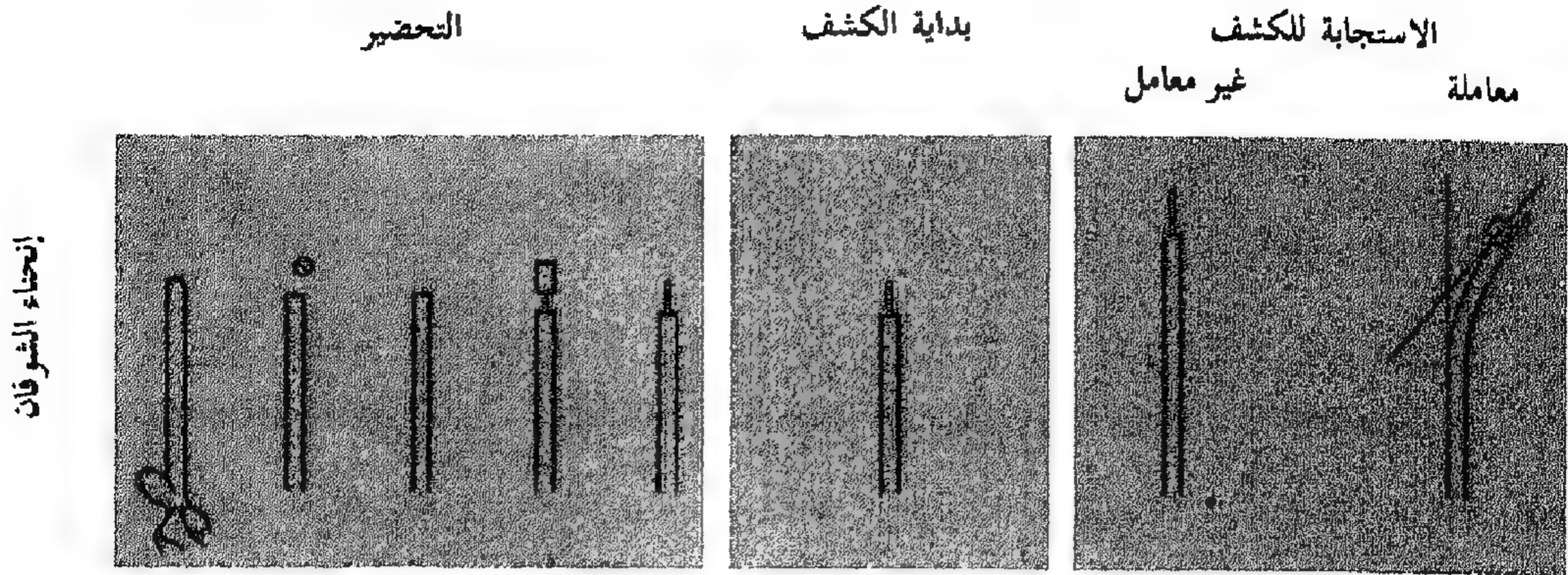
إستعمل دارون في تجاربه أعشاب الكنارى phalaris canariensis. هذا النبات في أطواره الأولى يضع أمامه ورقة أنبوبية coleoptile التي تحوى الورقة الاولى.

وجد دارون أنه إذا عرضت قمة هذه الورقة الإنبوية إلى الضوء من جهة واحدة فانها تنحني نحو الضوء. إما اذا غطيت قمة البادرة حتى لا يصلها الضوء فانها لا تنحني وتفقد الورقة حساسيتها للضوء.

فى بداية القرن العشرين وضع العالم بويسن جنسن Boysen jensen طبيعة المواد المنظمة للنمو فى النبات (29،30،31)، عندما قطع البادرة بضع مليمترات من القمة، ثم وضع مكان القمة قطعة من الجلاتين وفوقها وضع القمة وعرضها للضوء من جهة واحدة فوجد ان البادرة تنحني ناحية الضوء كما لو كانت غير مقطوعة. وقد أوضح بويسن جنسن أن فى الإمكان التدخل فى الإنحناء ناحية الضوء بقطع جزءاً عرضي تحت القمة فى الناحية المظلمة من البادرة المعرضة للضوء من ناحية واحدة ووضع قطعة من المايكا فى مكان القطع فى هذه الحالة لا يحدث إنحناء. إذا وضعت قطعة المايكا من ناحية الضوء فانها لا تؤثر فى الإنحناء ناحية الضوء. هذا يثبت أن المؤثر ينتقل إلى أسفل من الناحية المظلمة فى البادرة.

مع أن بويسن جنسن أوضح أن مادة تتكون فى القمة هى المسئولة عن الإنحناء ناحية الضوء فى البادرات المعرضة للضوء من ناحية واحدة، لم يدعى أن هذه المادة هى منظمة للنمو. بال Paal (129) قطع قمة البادرة ووضعها على جانب واحد من البادرة المقطوعة، اكتشف أن البادرة تنحني إلى الجهة الأخرى من قمة البادرة حتى فى الظلام. تجارب بال أوضحت أن مادة تتسرب من القمة وتسبب زيادة نمو الخلايا تحتها.

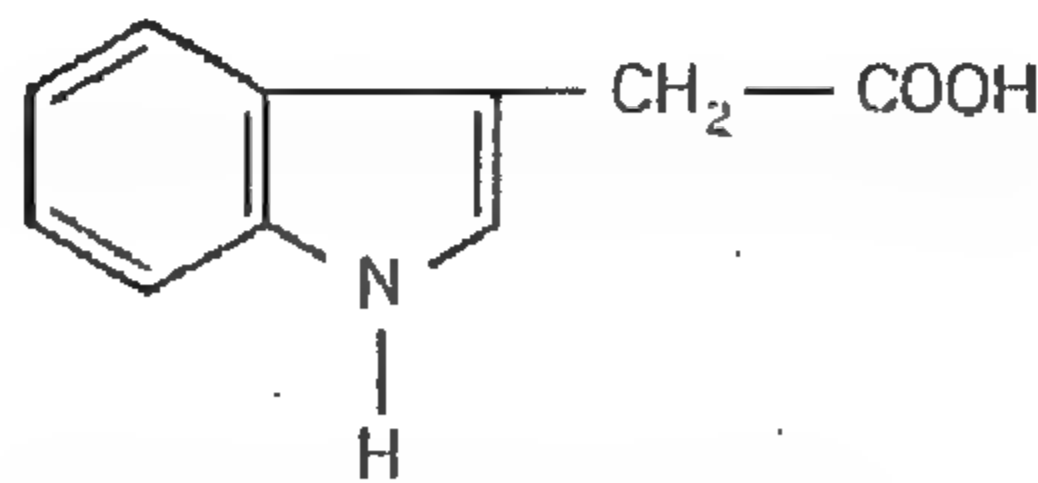
الخطوة التالية يجب أن تكون فصل هذه المادة من النبات لتوضيح تأثيرها فى زيادة النمو فى النبات. هذه الخطوة المهمة قام بها العالم الهولندى ونت F. W. Went. لقد وضع قمم بادرات مقطوعة حديثاً على مربعات صغيرة من الآجار لمدة محدودة من الزمن، ثم وضع قطع الآجار جانبياً على بادرات مقطوعة القمة لمدة ساعتين فى الظلام. البادرات أنحنت كما لو وضعت قمم بدل مكعبات الآجار. لقد طور طريقة لقياس كمية المادة النشطة فى قمم البادرات. معناها وضع طريقة للكشف على الأكسين. ونت وجد أن زاوية إنحناء البادرة تتناسب



شكل 1-17: رسم تخطيطي يوضح كشف إنحناء بادرات الشوفان.
(Redrawn from L.J. Audus. 1959. Plant growth substances. New York: Interscience Publishers.)

لحداً معيناً مع كمية المادة النشطة في مكعبات الآجار (شكل 1-17). أستخدم في هذا الكشف بادرات الشوفان، فلهذا سمي «كشف إنحناء الشوفان» «avena curvature test».

جرب كشف الشوفان على أنواع كثيرة من المواد، أوضحت النتائج أن بول الإنسان غني بمواد النمو. كوجل وهاجن سمت Kögl and Haagen Smit (102) ركزا هذا الهرمون من 33 جالون من بول الإنسان في سلسلة من عمليات التنقية وفي كل عملية من عمليات التنقية كانا يقومان بالكشف بطريقة إنحناء الشوفان.



الأندول 3 حامض الخليك IAA

بعد عمليات التبخير والتقطير تحت ضغط منخفض حصلا على 40 مليجرام من البلورات التي لها تأثير 5000 مرة اكثر من البول العادى، المادة المنتجة اعطيت اسم اكسين أ auxin- A (auxentriolic acid).

باستعمال تقريبا نفس طريقة الإستخلاص فصلا كوجل وهاجن سمت (101) مادة نشطة أخرى من زيت الذرة، هذه المادة وجدت مشابه جدا فى التركيب والنشاط للأكسين أ واعطيت اسم أكسين ب auxin- B (auxenolonic acid). فى نفس السنة مادة أخرى فصلت من بول الإنسان. بإعادة طريقة الفصل الاولى من البول وعلى مستوى أكبر وباستعمال طريقة إمتصاص الفحم النباتى لفصل المادة النشطة. كوجل وهاجن سمت وأرسلين (103) فصلوا المركب هتراكسين heteroauxin (أكسين آخر) وهو ما يعرف اليوم بالاندول 3 حامض الخليك indole-3- acetic acid وهو فى العادة يعطى الرمز IAA، هذا لم يكن مركب جديد ولكنه أكتشف وفصل من التخمر فى سنة 1885 من قبل العالمان سالكويسكى E. and H. Salkowski مع ذلك لم يعرف النشاط الحيوى لهذا المركب فى ذلك الوقت.

اليوم هناك شك كبير فى وجود الاكسين أ والاكسين ب لأن منذ استخلاصهما من قبل كوجل وزملائه أكسين أ واكسين ب لم يفصلا ابداً مرة أخرى. وبالعكس إندول 3 حامض الخليك فصل وبلور عدة مرات ومن مصادر مختلفة ومن قبل علماء مختلفون.

تعريفات Definitions

منذ إكتشاف خواص الأكسين الكيميائية هناك بحوث عديدة فى مجال منظمات النمو النباتية. ليس فى حاجة للذكر نتائج هذه البحوث الكثيرة أنتجت عدد من المركبات الصناعية والطبيعية لها صفات IAA فى نشاطها الفسيولوجى. فى معظم الأحيان المركبات الصناعية تشبه كيمائيا الأكسين الطبيعى. كذلك مركبات كثيرة أكتشفت لها تأثير يعاكس تأثير منظمات النمو. لكثرة عدد

المركبات النشطة سببت حيرة فى التسمية، كونت الجمعية الامريكية لوظائف أعضاء النبات لجنة إقترحت التعريفات التالية (170):

1 — منظمات النبات plant regulators مركبات عضوية غير المواد المغذية، الذى فى كميات صغيرة تزيد أو تنقص أو تغير فى عملية فسيولوجية فى النبات.

2 — الهرمونات النباتية plant hormones (هرمونات الحياة phytohormones) هى منظمات ينتجها النبات التى فى تركيزات قليلة تنظم العمليات الفسيولوجية فى النبات. الهرمونات تتحرك داخل النبات من مكان إنتاجها إلى مكان تأثيرها

3 — منظمات النمو growth regulators (مواد النمو growth substances) هى منظمات تؤثر فى النمو.

4 — هرمونات النمو growth hormones هى هرمونات تنظم النمو.

5 — منظمات التزهير flowering regulators هى مُنظّمات تنظم التزهير.

6 — هرمونات التزهير flowering hormones هى هرمونات تسبب تكوين منشأ الأزهار أو تزيد من تطوره.

7 — أوكسين auxin يطلق بصفة عامة على المركب الذى له القدرة على تسبب زيادة طول خلايا الساق. وهى تشبه الاندول -3- حامض الخليك فى تأثيره الفسيولوجى. الأوكسين يمكن وبصفة عامة أن يؤثر فى عمليات أخرى إلى جانب الإطالة. ولكن الإطالة أخذت كقياس. الاكسينات بصفة عامة أحماض تحتوى على دوائر غير مشبعة أو مشتقات من هذه الاحماض.

8 — مواد أولية للأوكسين auxin precursors وهى مركبات يمكن أن تتحول إلى اكسينات داخل النبات.

9 — مضادات الاكسين antiauxins هى مركبات تثبط بالتنافس تأثير الأوكسين.

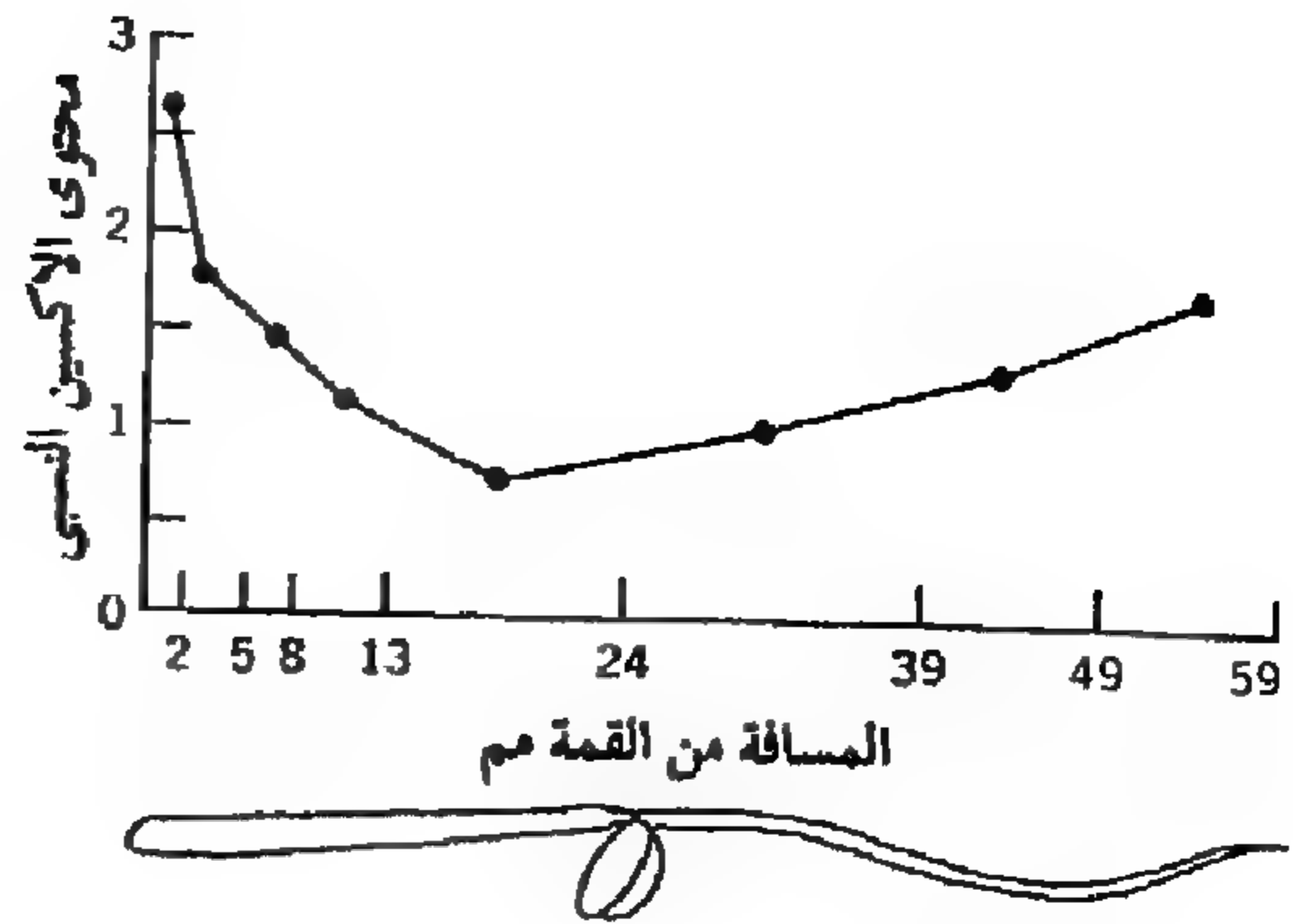
توزيع الاكسين فى النبات Distribution of auxin in the plant

أعلا تركيزات للأكسين توجد فى القمم النامية للنبات، كما فى قمم البادرات وفى البراعم وفى القمم النامية للأوراق والجذور، مع ذلك الاكسين يوجد متوزع داخل النبات بدون شك منتقلا من المناطق المرستيمية. هذا أوضحه تايمان Thimann (161) عندما عين كمية الأكسين فى أجزاء مختلفة من بادرة الشوفان (شكل 17-2). تركيز الأكسين يتناقص بالبعد عن القمة النامية ناحية قاعدة البادرة. أعلا كمية موجوده فى القمة وقلها فى القاعدة، بالاستمرار من القاعدة خلال الجذر هناك زيادة مستمرة فى محتوى الأكسين إلى حين وصول أعلا نقطة فى قمة الجذر. كمية الاكسين الموجودة فى قمة الجذر لا يمكن مقارنتها بكمية الأكسين الموجودة فى قمة البادرة. منذ بحوث تايمان الاولى دراسات عديدة (167-171) عملت على توزيع الاكسين كلها تؤكد على إنتشار الاكسين داخل النبات.

دراسة تايمان على توزيع الأكسين وحديثا دراسة آخرين أوضحت أن الأكسين موجود فى النبات فى صورتين مختلفتين، واحدة سهلة الإستخلاص بطريقة الانتشار والاخرى صعبة الأستخلاص ويجب إستعمال المذيبات العضوية لاستخلاصها. الاكسين سهل الاستخلاص يعرف بالاكسين الحر free auxin والآخر صعب الاستخلاص يعرف بالاكسين المربوط bound auxin. لقد أصبح معروفا الآن أن الأكسين المربوط هو النشط فى النمو والاكسين الحر هو زيادة لمعادلة الاكسين المربوط. يعتقد أن هناك شكل ثالث من الأكسين (13) هذا الاكسين يحتاج إلى قوة أكثر لاستخلاصه من النبات من الانتشار أو الاستخلاص فى المذيبات العضوية. مثلا تسخين أوراق السبانخ spinach فى محلول قلوئى ضعيف أو المعاملة بالانزيمات التى تكسر البروتين (التي يمكن أن يكون من الأكسين مربوطا بها) تعطى كمية اكبر من الأكسين من طريقة الاستخلاص بالمذيبات العضوية. من هذا يتضح أن الاكسين موجود داخل النبات فى صورتين نشطتين أو أكثر. يمكن أن تكون مركبات مع البروتين.

شكل 17-2: توزيع الأكسين في بادرات الشرفان النامية في الظلام

(After K.V. Thimann. 1934. J. Gen. Physiol. 18:23. Redrawn from A.C. Leopold. 1955. Auxin and plant growth Los Angeles: University of California Press.)



إلى هذا الحد يعتقد ان الأكسين في النبات موجود حراً في حالته غير النشطة ومربوطاً في حالته النشطة وبين الحالتين يوجد تعادل. يمكن وجود صور عديدة مختلفة للأكسين المربوط. من المعلومات السابقة يمكن الإستخلاص أن النمو وبدايته وتنظيمه يمكن أن تتحكم فيه ظروف مختلفة من المعادلة بين الأكسين الحر والأكسين المربوط في مراكز مختلفة من نمو النبات. تقريباً الأكسين ينتقل في صورته الحرة من مكان إنتاجه إلى مكان تأثيره.

انتقال الأكسين Translocation of auxin

موضوع انتقال الأكسين في النبات شغل به العلماء أنفسهم لمدة طويلة ولم يصلوا إلى حل نهائي. تجارب دارون وبويسن جنسن أوضحت انتقال المؤثر النشط من القمة إلى القاعدة في البادرات قاد باحثون آخرون للإفترض أن انتقال هذا المحفز عمودياً. تجارب ونت (177) وباير Beyer (15) في دراستهم للأكسين المبكرة كانت من انصار هذا الاعتقاد، ولسنوات عديدة يعتقد أن الأكسين ينتقل في النبات عمودياً فقط. لقد أعتقد أن الأكسين ينتقل إلى تحت أي أن من القمة إلى القاعدة.

يعقوب Jacobs (98) إنتقد نظرية انتقال الأكسين إلى أسفل فقط. وجد أن في قطع سيقان نبات الكوليس coleus نسبة الأكسين المنتقل من أعلا إلى أسفل إلى نسبة الأكسين المنتقل من أسفل إلى أعلى 1:3 مع الانتقال من أسفل إلى أعلا

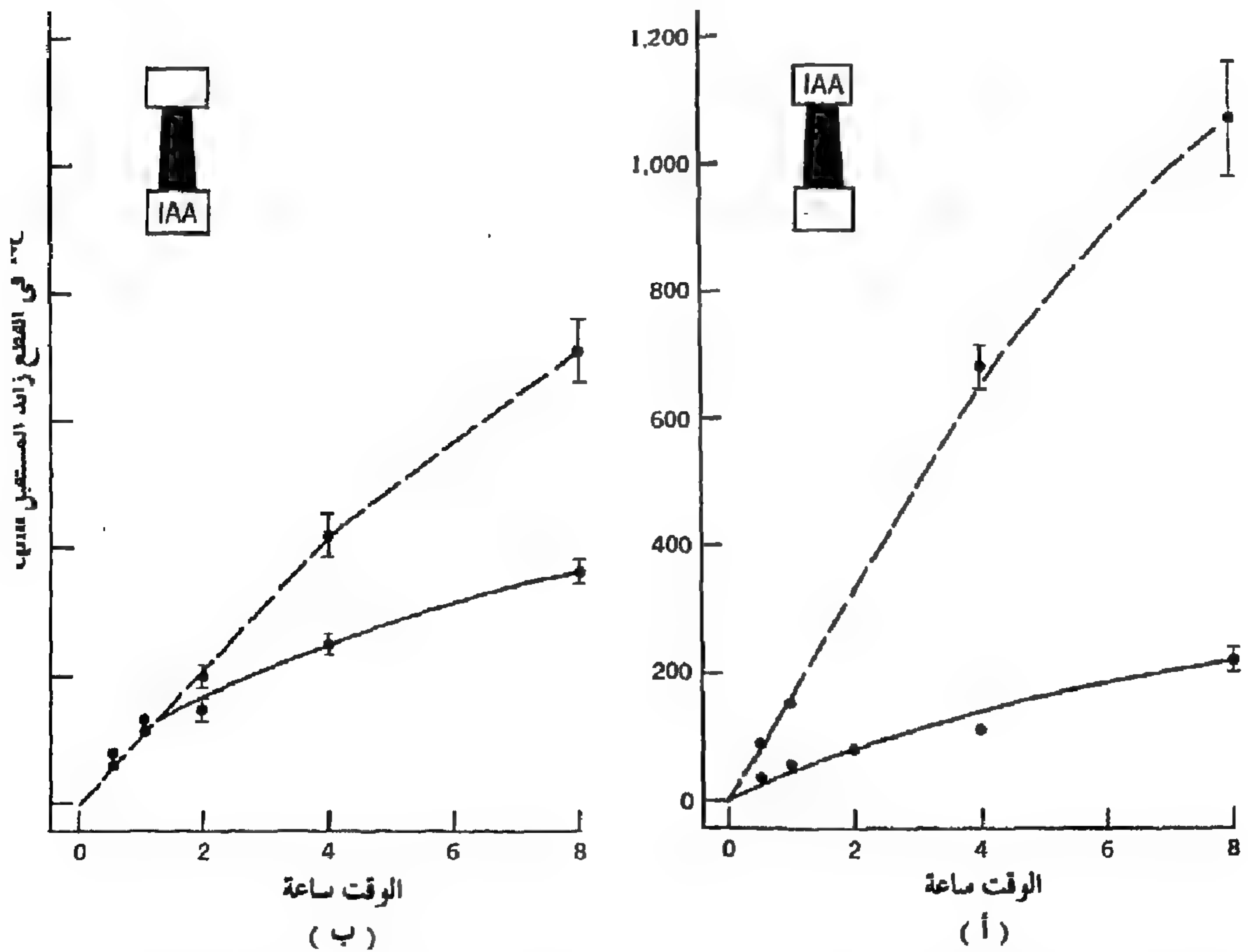
حوالى ثلث الكمية المتنقلة من أعلا إلى أسفل ولكنه حقيقى وهام. كذلك بعض الاكسين المنتج فى الأوراق ينتقل داخل أنسجة اللحاء إلى اجزاء النبات الاخرى (13) هذا النوع من الانتقال بالتأكيد غير عموديا. واخيراً فى دراسات عديدة (113،75،74) أوضح جولد سميث Goldsmith أن الاكسين ينتقل من اسفل إلى أعلا كما ينتقل من اعلا إلى أسفل مع أن الانتقال من اعلا إلى اسفل يفضل اكثر.

إنقال الأكسين فى أنسجة النبات يحدث بسرعة كبيرة. ولو تركنا الإنتشار وهو الطريقة الرئيسية لإنقال الاكسين كذلك فضلنا طريقة أخرى غير الإنتشار أو بالزيادة مع الإنتشار الحقيقة أن الاكسين ينتقل ضد تركيزاته العالية. سرعة انتقال الاكسين المسجلة فى الراجع تختلف باختلاف نوع النبات المستعمل وظروف التجربة. السرعة تقريبا من 6.4 مم/ساعة إلى 26 مم/ساعة قد سجلت (133،134،135).

الطريقة الحقيقية لإنقال الأكسين مازالت ماثار إختلاف. مجموعة من العلماء تعتقد ان إختلاف الشحنة الكهربائية ما بين القمة والقاعدة للبادة تتحكم فى انتقال الأكسين (115،146). القاعدة فى بادرة الشوفان مشحونة موجبة اكثر من القمة وكذلك الجزأ المظلم فى البادرة المعرضة للضوء من جهة واحدة مشحون موجبا اكثر من الجهة المضاءة، وفى البادرة الموضوعة موازية للأرض الجزأ السفلى مشحونا موجبا أكثر من الجزأ العلوى. فى كل هذه الاوضاع إنقال الأكسين يحدث نحو الشحنة الموجبة الأكبر. الاعتراض الوحيد والمهم على هذه القاعدة هو أن إذا وضعت البادرة تحت مجال كهربائى عرضى فانها تنحنى جهة الشحنة الموجبة (146). هذا عكس ما يحدث فى الحركة الطبيعية للبادات وهى ناحية الشحنة السالبة.

جريجورى وهنكوك Gregory and Hancock (83) اقترحا أن إنقال الاكسين يمكن تتحكم فيه لدرجة ما النشاطات الحيوية فى الخلية، هذا يعنى أن الطاقة تلعب دوراً فى هذا المجال. وجدا أن غياب الأكسجين يثبط إنقال الأكسين، وكذلك وجود المثبطات الحيوية.

من الواضح من بحوث على قطاعات باذرات الشوفان أن معظم حركة الأكسجين في النبات تحدث بطريقتين مختلفتين، واحدة تعتمد على الطاقة الحيوية والاخرى بالانتشار البسيط (74، 75). الانتقال إلى أسفل في قطاعات باذرات الشوفان يحدث نتيجة الانتشار والنشاط الحيوي بينما الانتقال إلى أعلا يحدث بالانتشار العادي. هذا يمكن توضيحه بمقارنة حركة الأكسجين في قطع الشوفان تحت الجو العادي وفي غياب الأكسجين. لو وضعنا قطعة إسطوانية من بادرة الشوفان مابين مكعبين للآجار العلوي يحتوى أكسجين والسفلى لا يحتوى أكسجين فان الأكسجين ينتقل إلى القالب السفلى. مع أن لو أعيدت التجربة تحت غياب الأكسجين، إنتقال الاكسجين إلى أسفل يقف وكل إنتقال الاكسجين يحدث بالانتشار (74). مقارنة لانتقال الأكسجين من أعلا إلى أسفل ومن أسفل



شكل 17-3: مقارنة لتأثير الحالة الهوائية (خط متقطع) والحالة الغير هوائية (خط متصل) على الامتصاص الكلي لقطع البادرات من مصدر علوى أو سفلى يحتوى على ^{14}C كاربوكسيل نشط IAA (10^{-5}M) (After M. H. M. Goldsmith 1966, Plant Physiol. 41:15.)

إلى أعلا في الجوّ العادى وفى غياب الاكسجين موضح فى شكل 3-17. لاحظ فى شكل 3-17 تحت غياب الاكسجين أن الانتقال من أعلا إلى أسفل لا يختلف كثيراً على الانتقال من أسفل إلى أعلا.

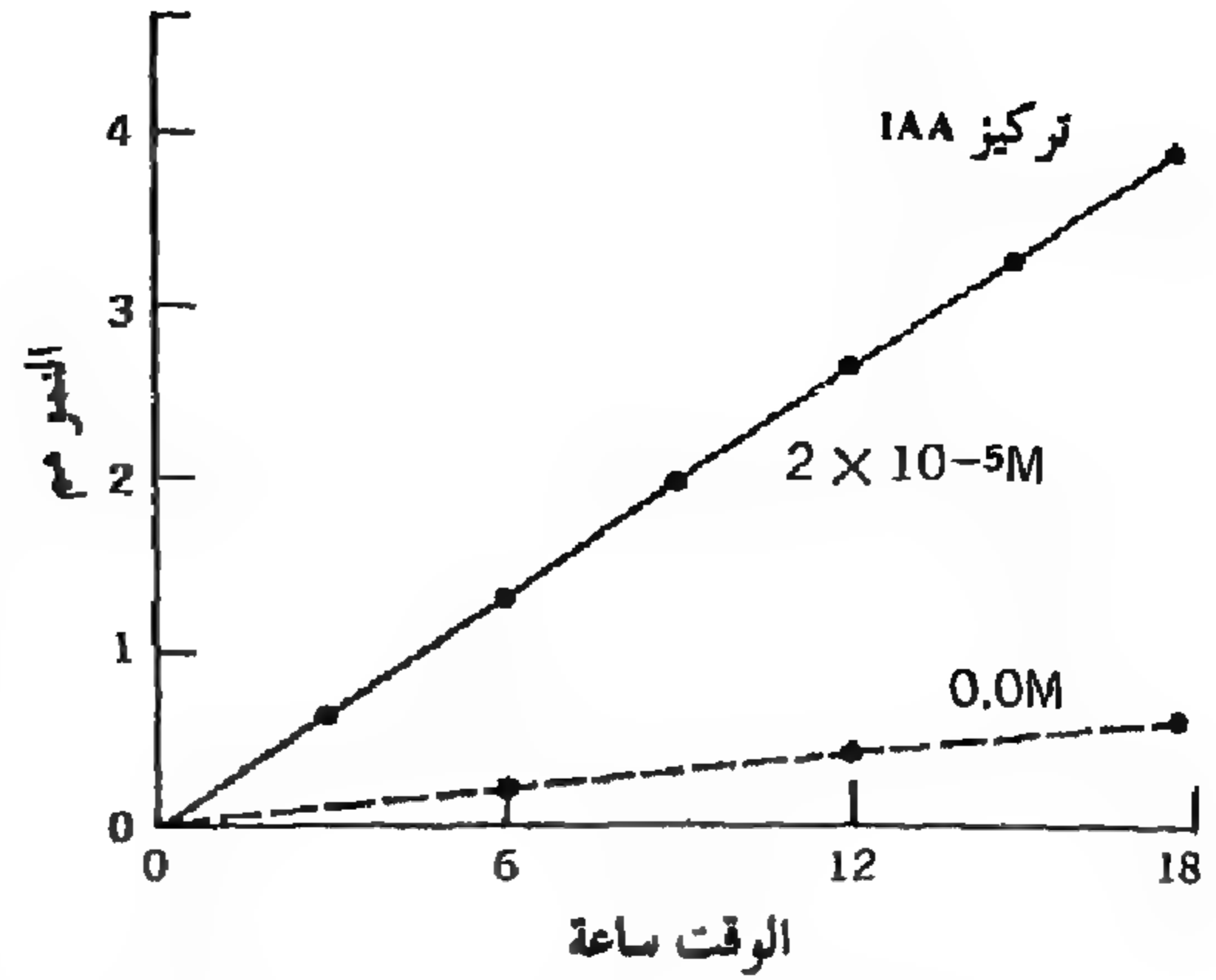
انتقال الأكسين فى المجموع الجذرى كذلك عموديا. انتقال الأكسين فى الجذور ليس كما هو فى المجموع الخضرى معظمه من أسفل إلى أعلا أو بعيداً عن القمة النامية (185). أهمية هذا الاختلاف ما بين الجذور والسوق غير واضح، ولكن يظهر فى الحالتين أن الاكسين ينتقل اساساً بعيداً عن موقع إنتاجه.

تأثيراته الفسيولوجية Physiological effects

منذ إكتشاف الأكسين والتعرف عليه كهرمون للنمو، معلومات كثيرة تراكمت تصف تأثيراته على نمو النبات. فى بعض الحالات الاكسين يحفز النمو وفى أخرى يثبط النمو، وفى حالات أخرى وجوده ضروريا لنشاط الهرمونات الأخرى (السيتوكينين والجبرلين). لا نحتاج لذكر أن مناقشة النشاطات الفسيولوجية للأكسين لا يمكن حصرها فى هذا الكتاب. سنناقش فقط علاقة الاكسين فى أ- إطالة الخلية ب- التنحية الضوئية ج- التنحية الارضية د- السيادة الطرفية هـ- تكوين الجذور و- إنتاج الثمار بدون بذور ز- سقوط الاوراق والثمار ح- تكوين الاورام ك- التنفس.

إطالة الخلية Cell elongation

فى مناقشة سابقة فى هذا الكتاب، تكلمنا على الحالة الأسموزية فى الخلية الحية. وعرفنا أن غشاء الخلية وغشاء الفجوة العصارية اختيارية النفاذية وأن مذابات نشطة اسموزيا موجودة فى عصارة الخلية وفى السيتوبلازم. وقد ذكرنا أن تعادلا أسموزيا واقعا داخل الخلية، عندما تضغط محتويات الخلية على الجدار فانه يضغط عليها بنفس القوة. يعتقد أن الاكسين يمكن أن يغير الحالة المسببة فى التعادل كضغط الجدار أو التركيز الاسموزى، يزيد من إطالة الخلايا.



شكل 4-17: نمو قطع بادرات الشوفان في وجود الأكسين وبدونه. عند البداية طول القطع 5.0 مم. (Reproduced from P.M. Klein (ed). Plant growth regulation. Ames, Iowa: Iowa University Press.)

في معظم الدراسات على تأثير الأكسين في إطالة الخلايا استعمل فيها أجزاء مقطوعة من النبات (مثلاً قطع بادرات الشوفان أو أجزاء الجذور المقطوعة) لا يوجد فيها إنتاج للأكسين. أجزاء النبات المستعملة بهذا الشكل تمثل وضعاً مثالياً لقياس تأثير الأكسين على إطالة الخلية. تأثير الأكسين المعطى من الخارج يمكن قياسه بدون تدخل من الأكسين المنتج داخلياً.

في دراسة لتأثير الأكسين في إطالة الخلية في قطاعات من بادرات الشوفان بونر Bonner (22، 24) وجد أن إطالة الخلايا يحدث قليلاً جداً في غياب الأكسين المعطى من الخارج (شكل 4-17). باستعمال المشبطات المنافسة للأكسين وجد أن عدم إطالة الخلايا لا يرجع إلى وجود بقايا من الأكسين في قطع الشوفان. من الملاحظة في شكل 4-17 أن تجاوب قطع الشوفان للتركيزات العالية من الأكسين عالياً جداً. بسبب في بعض الأحيان سرعة إطالة تساوى عشرة أضعاف سرعة إطالة في غياب الأكسين (23).

لقد سبق أن ذكرنا أن تأثير الأكسين في إطالة الخلايا يمكن أن يكون خلال تغير في الوضع الاسموزي للخلية. كيف يتم هذا؟ النظريات المقترحة من البحوث الهامة في هذا المجال تقول أن الأكسين يمكن أن — يزيد من محتويات الخلية الاسموزية. ب — يزيد نفاذية الخلية للماء. ج — يسبب نقصاً في ضغط الجدار. د — يسبب زيادة في تخليق الجدار. هـ — يسبب تخليق حامض نووي خاص (RNA) وبروتين (انزيم) الذي بدوره يزيد من بلاستيكية جدار الخلية وإطالته.

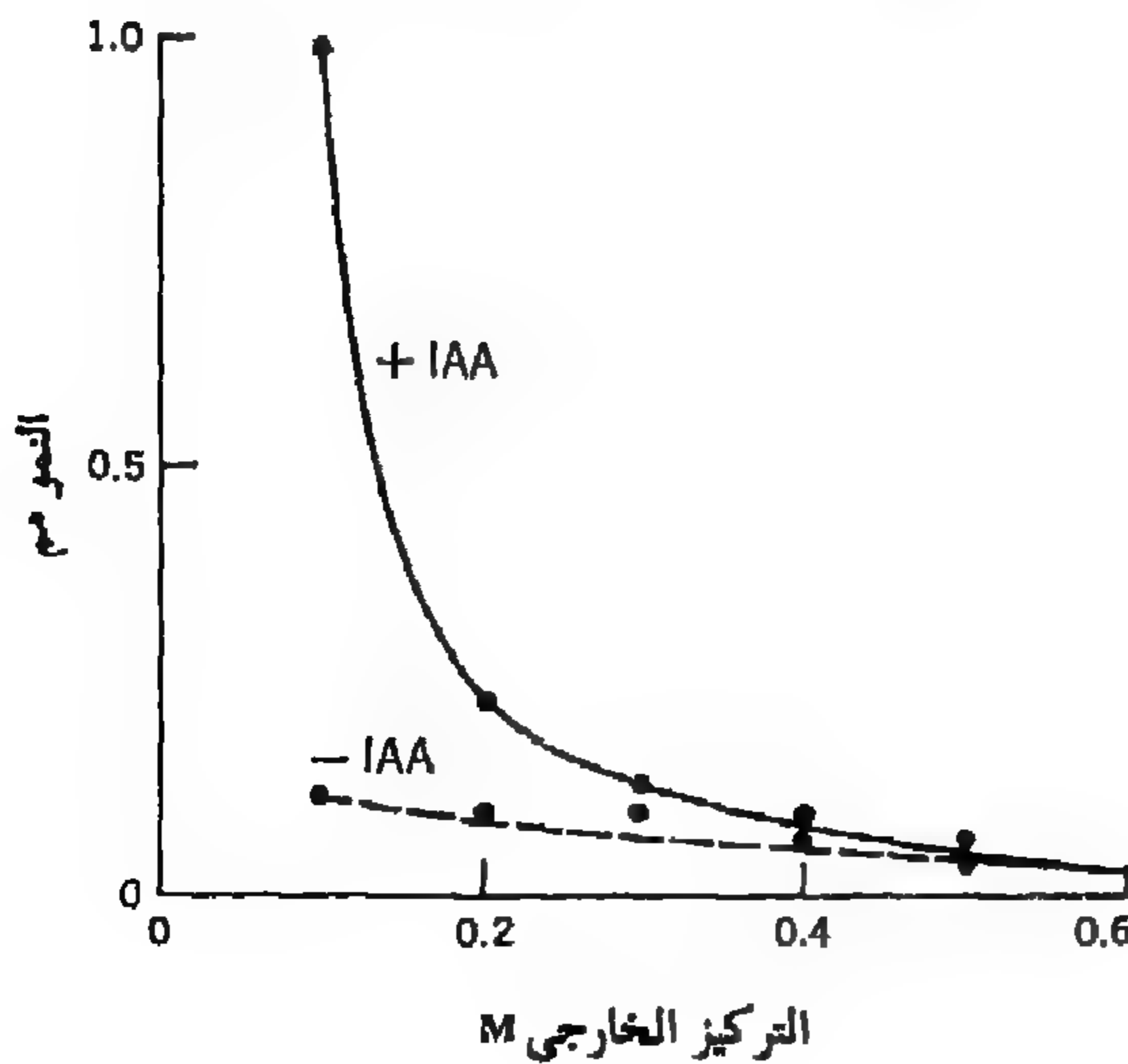
الزيادة في المذابات الأسموزية: كمية المواد المذابة الموجودة في عصارة الخلية يزيد في الخلايا المعاملة بالأكسين (44) مع هذا فان التركيز الاسموزي أو تركيز المواد النشطة اسموزيا لا يزيد (14،44،68) ويمكن انها تنقص (90).

حيث أن الضغط الاسموزي لايزيد، فإنه من الصعب الاعتقاد أن زيادة الأكسين من المذابات الاسموزية النشطة وحده مسئول عن زيادة حجم الخلية. في الحقيقة أن زيادة المذابات يمكن ان يكون نتيجة من وليس سببا في إطالة الخلايا.

مع هذا فان أردين ومن معه Ordin et - al أعطوا دفعا بأن الضغط الاسموزي يلعب دوراً هاماً في إطالة الخلية. لقد وجدوا أن قطع الشوفان لا تتأثر بالأكسين عندما توضع في محلول مساويا لها في التركيز. النمو في قطع بادرات الشوفان حساساً جداً اذا وضعت في محلول أقل منها في التركيز (شكل 5-17).

زيادة النفاذية للماء: نورترن Northern (126) لاحظ أن الأكسين ينقص من لزوجة السيتوبلازم، هذا مما جعله يعتقد أن الاكسين يمكن ان يحلل بروتين السيتوبلازم. هذا التحلل يطلق مواد نشطة أسموزيا في السيتوبلازم مما يزيد الضغط الاسموزي والذي يزيد بدوره إنتشار الماء داخل الخلية.

في مراجعة حديثة للبحوث (44) إنتقد الاعتقاد بأن الاكسين يزيد في نفاذية



شكل 5-17: نمو قطع بادرات الشوفان كتأثير لتركيزات إسموزية مختلفة. المذابات الأسموزية حضرت بسكروز (M0.09) وكميات مختلفة من المانيثول.

(After L. Ordin et al. 1957. Plant 48:696. Adapted by permission from R. M. Klein (ed.). 1961. Plant growth regulation. Ames, Iowa: Iowa State University Press.)

الخلايا للماء على أساس قياسات مباشرة لإمتصاص الماء المشع أوضحت أن الأكسجين ليس له تأثيراً عليها.

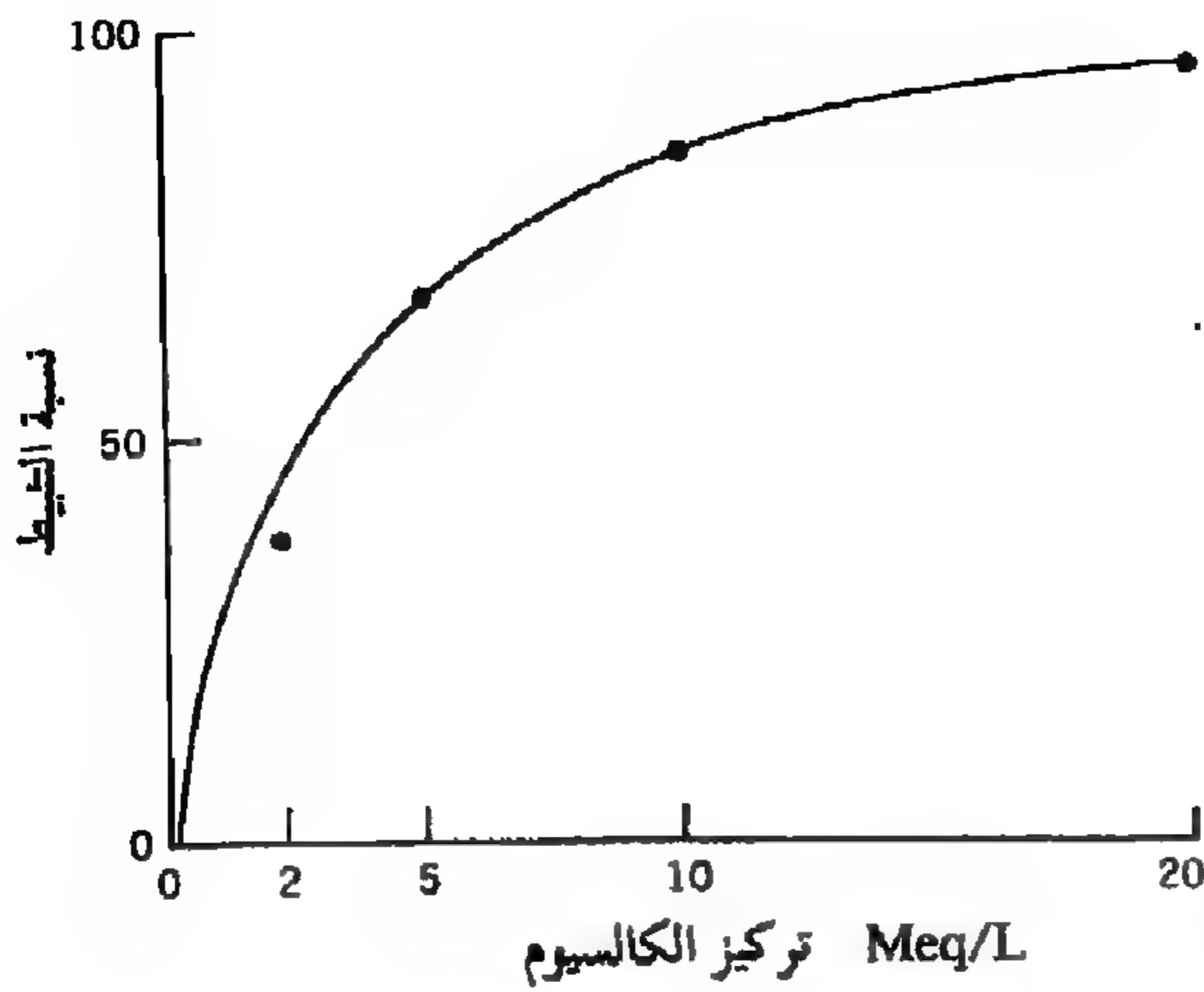
إنخفاض في ضغط الجذر: سبق أن لاحظنا أن توجد زيادة في كمية وليس تركيز المواد النشطة إسموزيا في الخلايا المعاملة بالأكسجين. هذا أنه لا يوجد تغيير في الضغط الاسموزي أو ضغط الانتفاخ مع أنه يوجد زيادة في حجم الخلايا، حتى يسمح لذلك لازم من حدوث إختلاف في خواص جذر الخلايا كنتيجة لتأثير الأكسجين.

إنخفاض في ضغط الجذر كان الاعتقاد السائد كنتيجة لتأثير الأكسجين في إطالة الخلايا. كيف يحدث هذا؟ غير واضح. في المراحل الأولى من إطالة الخلية جذر الخلايا تصبح رقيقة (35) لو سحبت جذر الخلايا بدون تكوين مادة جديدة للجذر، مع هذا فإن جذر الخلايا تصبح أغلظ في نهاية فترة اطالة الخلية (13) هذا يبين أن مادة جدار الخلية يمكن أن تتكون بعد المراحل الأولى من الزيادة في النمو.

لقد لوحظ أن مطاطية الخلايا (الزيادة العكسية) تزيد في الانسجة المعاملة بالأكسجين فقط اذا زادت إطالة الخلايا الغير معاكسة (44) في غياب الزيادة في الطول الأكسجين ليس له تأثير على الخواص المطاطية لجذر الخلايا. الزيادة في المطاطية يمكن أن تكون نتيجة لإطالة الخلايا وليس للأكسجين.

الأكسجين يزيد من بلاستيكية الجذر (الزيادة الغير عكسية) هذا واضح بدون نزاع في بادرات الشوفان. وقد وضع أن بلاستيكية جذر الخلايا تزيد قبل وخلال تسبب الأكسجين في إطالة الخلايا (160). لقد اقترح أن هذا راجعاً إلى انكسار روابط الكالسيوم في جذر الخلايا. التجارب التي اثبتت ذلك قام بها ثايمان واشنايدر Thimann and Schneider (166) وكويل وبونر Cooil and Bonner (46) انظر شكل (6-17).

الزيادة في تخليق الجدار: مع أن لا يحدث تخليق جدر جديدة خلال تسبب



شكل 6-17 : تأثير الكالسيوم الميثبط على نمو قطع بادرات الشوفان المتسبب بالأكسين يحتمل أن السبب زيادة الكالسيوم لمقاومة جدار الخلية.

(After B. Cooil and J. Bonner. 1957. Plant 48:696. Adapted by permission from R. M. Klein (ed.). 1961. Plant growth regulation. Ames, Iowa: Iowa State University Press.)

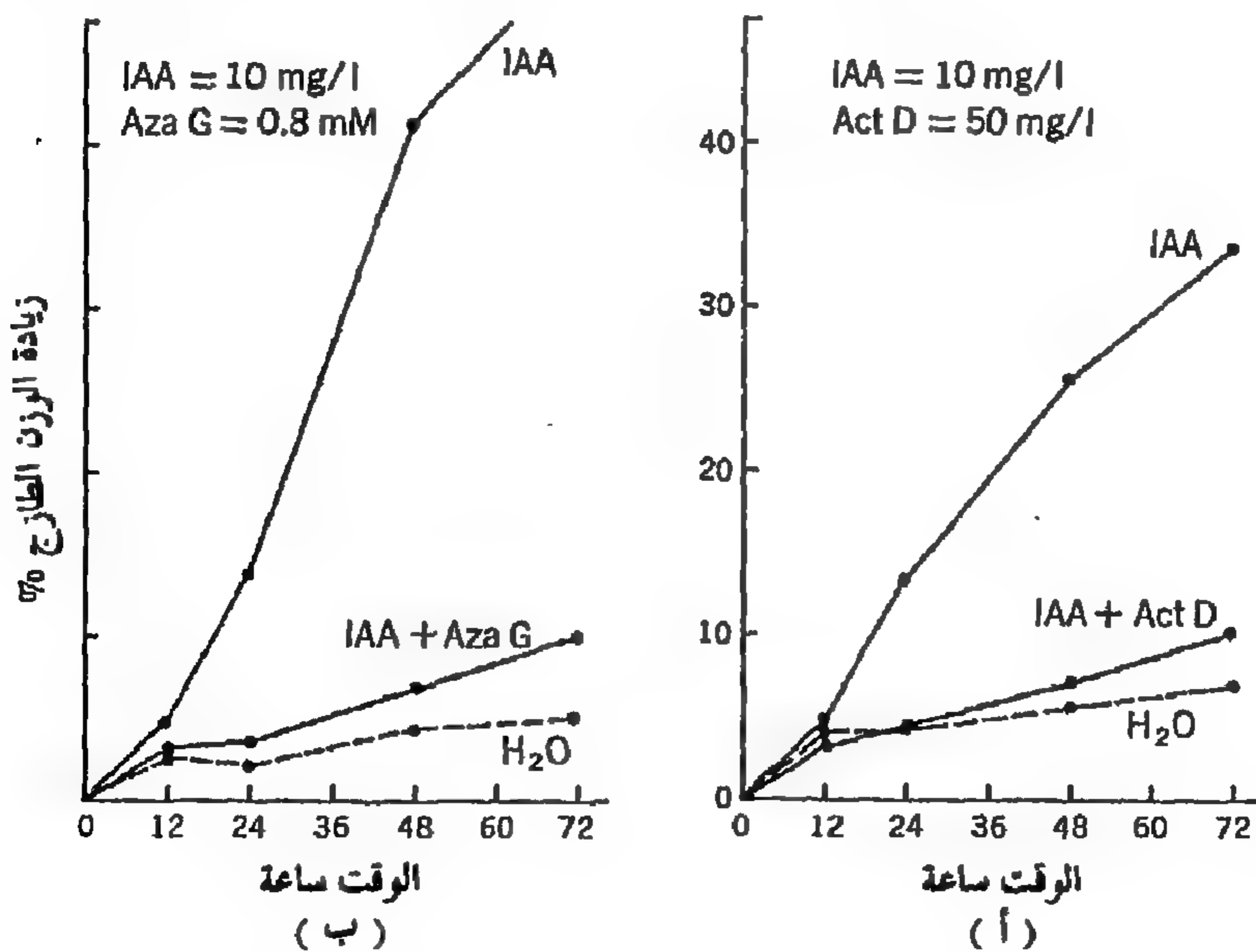
الأكسين في إطالة الخلايا. لا يوجد دليل مقنع أن هذا يسبب في إطالة الخلايا أو هو راجع إلى إطالة الخلية. مع أن الحقيقة أن الأكسين يزيد من سرعة التنفس وبالتالي يزيد من الطاقة المنتجة التي يمكن أن تستعمل في تكوين مادة جدر جديدة. مرة أخرى أنه غير معروف أيهما سبق الزيادة في التنفس أو الزيادة في إطالة الخلايا.

تكوين حامض نووي خاص أو تخليق بروتين: الدراسات على تأثير الأكسين في زيادة طول جذر الخلايا تقترح أن الأكسين يؤثر في نقطة قريبة جداً من مستوى الجينات من الواضح أن توجد علاقة بين تأثير الأكسين على الأحماض النووية والنمو، هذه العلاقة إقترحها أولاً إسكوج Skoog في 1954. منذ ذلك الوقت هناك بحوث كثيرة تساند مقترح إسكوج الذي يقول تأثير الأكسين في تنظيم النمو له علاقة مع التغيرات الحيوية في الأحماض النووية (125، 118، 100، 45).

الحقيقة أن الأكسين المعطى من الخارج يسبب تكوين الأحماض النووية والبروتين الجديدين في أنواع كثيرة من الأنسجة النباتية. مثلاً الأكسين يسبب تكوين RNA والبروتين في أوراق الراو rhoeo (144) وخلايا الخميرة yeast (151) وفي قطع سيقان البازلاء (53) وجدار ثمرة الفول (143) وقطع من بادرات الشوفان (118) باستعمال مثبطات خاصة للتغيرات الحيوية لقد ثبت أن نشاطات

الأكسين هذه لها علاقة بزيادة الأكسين لبلاستيكية الجدر وزيادة الخلية في الحجم. أربع مشبطات في العادة تستعمل في هذه الدراسة اكينومايسين actinomycin D والكلورامفينيكول chloramphenicol و 8 أزقوانين 8 azaguanine والبيورمايسين puromycin. هذه الاربعة مواد تثبط تكوين الاحماض النووية والبروتين بطريقة أو أخرى. من الممكن هنا أن يفضل استعراض البحث الذي استعملت فيه مشبطات التحولات الغذائية لتوضيح دور الأكسين في توسع الخلايا.

اسطوانات من درنة الخرشوف artichoke المنقوعة في الماء لمدة 24 ساعة تتجاوب للمعاملة بالأكسين بنمواً كبيراً. هذه الزيادة في النمو تصحبها زيادة ملحوظة في تكوين أحماض نووية وبروتين جدد. مع هذا لو أضيف اكينومايسين D (50 ملجم/لتر) أو 8 أزقوانين (0.8 مليمول) مع الأكسين فإن تأثير الأكسين تقريبا يلغى كليا (شكل 7-17) (125). الحقيقة أن مشبطات التغيرات الحيوية لتكوين RNA والبروتين تلغى تأثير الأكسين على اسطوانات درنات الخرشوف تؤكد أن تأثير الأكسين الأولى في زيادة جدر الخلايا له



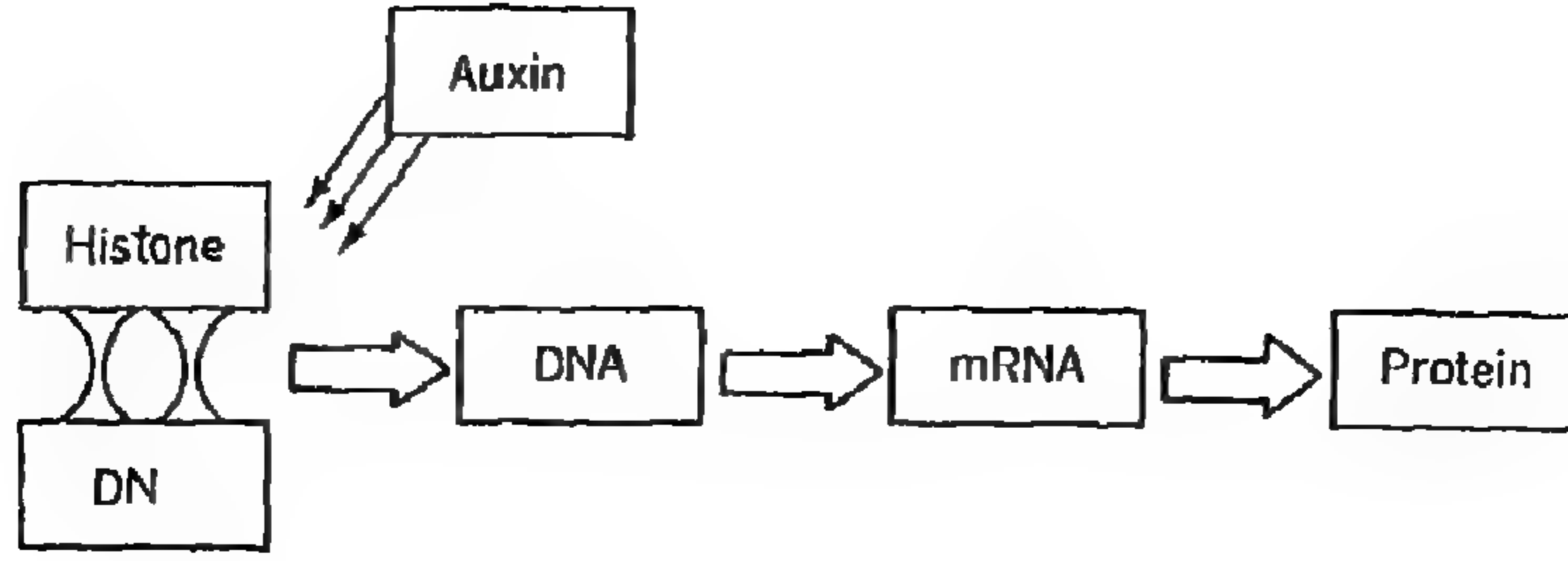
شكل 7-17: تأثير (أ) أكينومايسين D، (ب) 8-أزجوانين على تسبب الأكسين في نمو أقراص درنات الخرشوف المعمر.
(After L.D. Nooden, 1968. Plant Physiol. 43:140.)

علاقة مع التغيرات الحيوية في الأحماض النووية، نفس النتائج مع المثبطات سالفة الذكر لوحظت في أنسجة نباتات مختلفة.

هذه النتائج تضع التأثير الأولي للاكسين قريباً جداً من مستوى الجينات. نظرية جذابة أن الأكسين بطريقة ما يشرح الجينات المربوطة والذي بدورها تطلق التمبليت DNA - template لانتاج RNA والذي يسبب تكوين انزيم جديد أو أكثر والذي يزيد من بلاستيكية جدر الخلايا وزيادة حجمها. يمكن إيجاد ما يساند هذه النظرية في البحوث على نمو قطع بادرات الشوفان حيث تزيد عند معاملة بالانزيم 3 جلوكنيز gluconase 3 الذي يحلل 1,3 روابط الجلوكوز β 1,3 glucose links في جدر خلايا البادرات. كذلك الانزيمات الهيمسيلولوز hemicellulase والانفرتيز invertase والبكتن ميثيلستريز pectin methylesterase وحامض الاسكوربيك اكسيديز ascorbic acid oxidase وجدت انها محتويات مهمة لبروتين جدر الخلايا. واخيراً وجد فان وماكلاكلان (64) Fan and Maclachlan أن معاملة أنسجة بادرات البازلاء بالاكسين يزيد من انتاج انزيم سلوليز cellulase.

كل خلايا النبات تحتوى على كمية كاملة من الحمض النووي DNA وهو خاص لكل نوع من أنواع النبات. كل الجينات موجودة ولكن ليس كلها نشطة في نفس الوقت، في كل خلية توجد عدد من الجينات النشطة وعدد آخر مكبوتة repressed genes. ولهذا نجد اختلاف في الخلايا التي تحتوى على نفس عدد الجينات (158). الجين يمكن أن يكبت بحمضه النووي DNA المركب مع بروتينات قاعدية تسمى هستونس histones ويكون هستون نووى nucleohistones تكوين وتحلل هذه المركبات يمكن أن تتحكم في حالة الجينات. يمكن أن الأكسين بطريقة ما يطلق الجين بفصل الهستون النووي وإطلاق حامض نووى DNA نشط لانتاج mRNA (شكل 8-17).

هناك قصور هام في نظرية أن الأكسين يسبب زيادة جدر الخلايا بطريقة تكوين انزيمات جدر الخلايا. الزيادة في سرعة النمو بالمعاملة بالأكسين يمكن ان يلاحظ في فترة عشرة دقائق أو أقل (63)، ومن الملاحظ أن المعاملة بالاكسين لا تغير من كمية البروتين في أقل من ساعة واحدة. هذا من الممكن



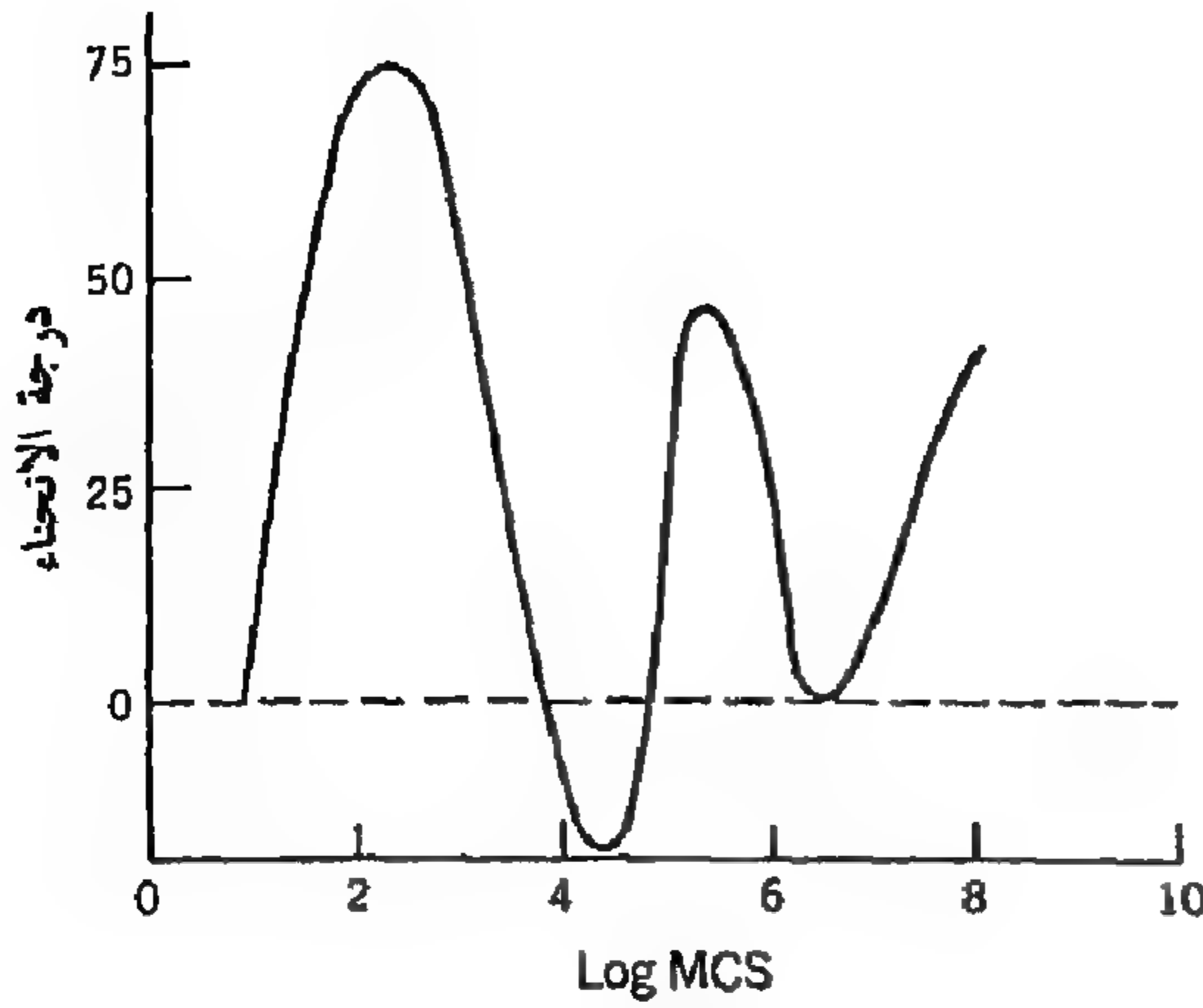
شكل 8-17: رسم تخطيطي يوضح كيف يطلق الأكسين DNA-template لتخليق mRNA. إنحلال نيكلو هستون (مركب DNA-هستون) الذي يسببه الأكسين يطلق DNA نشط لتخليق mRNA. و mRNA الجديد يسبب تخليق البروتين الجديد.

أن يلغى تكوين الأنزيمات كتأثير للأكسين في زيادة جدر الخلايا.

التنحية الضوئية Phototropism

عندما يعرض نبات نامى للضوء من جهة واحدة فإن النبات ينحني جهة الضوء. سبب الانحناء، هذا هو إطالة الخلايا في الجهة المظلمة أكثر من إطالة الخلايا في الجهة المضاءة. هذا الاختلاف في إستجابة النبات للضوء يسمى التنحية الضوئية سببه التوزيع المختلف للأكسين، التركيز العالى للأكسين في الجهة المظلمة.

أى دراسة لنظام التنحية الضوئية فى النبات جعلتها صعبة الحقيقة أن الإستجابة تختلف باختلاف شدة الضوء. دو باى ونيورنبرج (59) Dubuy and Nuerenbergk استطاعا أن يوضحا ان استجابة بادرات الشوفان للتنحية الضوئية للضوء من جهة واحدة لمدى واسع من شدة الضوء وصلت إلى انحناءه واحدة سالبة وثلاثة انحناءات موجبة (شكل 9-17) لاحظ فى شكل 9-17 أن اذا اعطيت شدة اضاءة مناسبة فإن البادرة تنحني بعيداً عن الضوء (إنحناء سالب). فى مناقشتنا سألترم بالانحناءة الموجبة الأولى، حيث أن أغلب بحوث التنحية الضوئية كانت عليها.



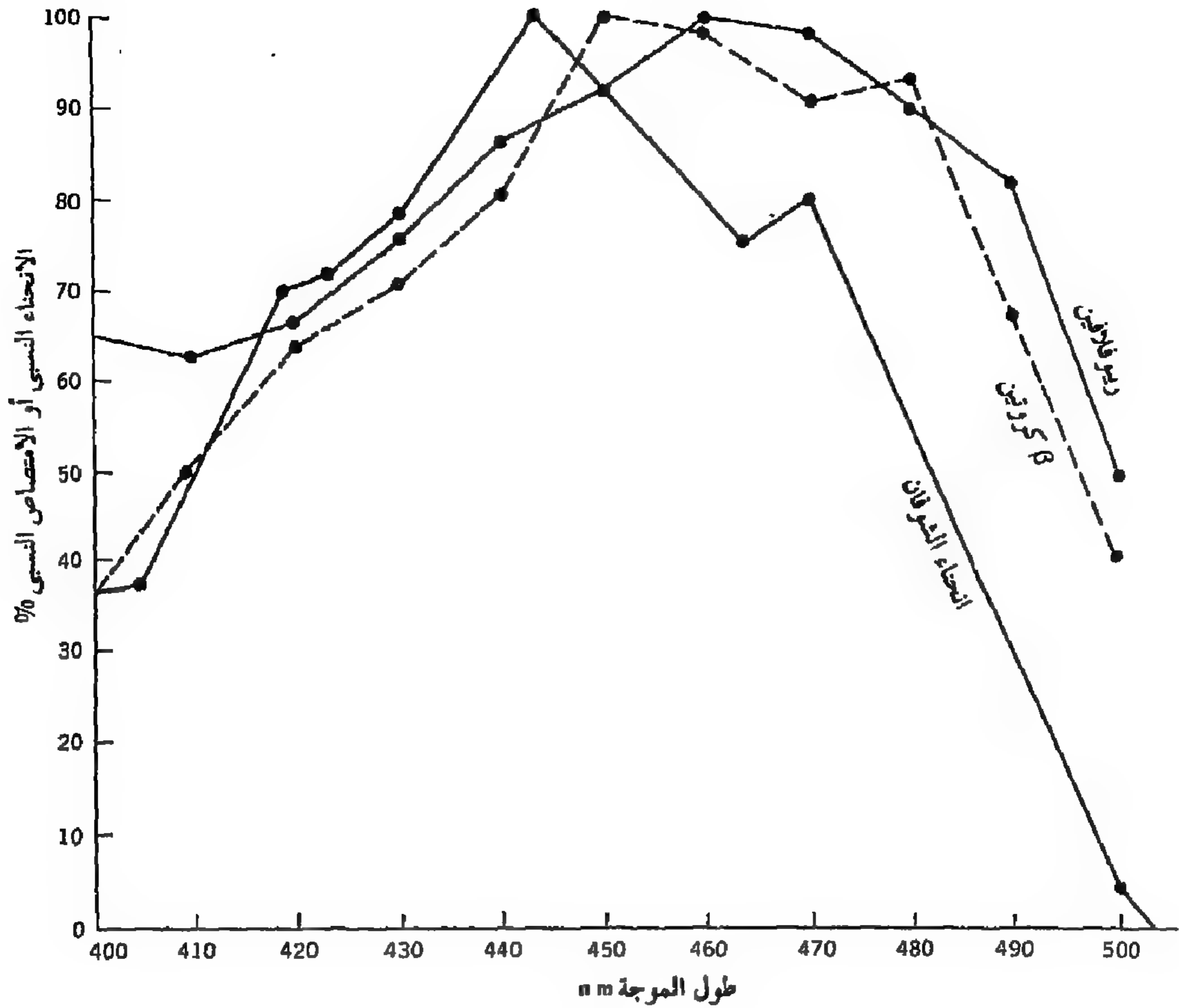
شكل 9-17: تأثير شدة الضوء على التنحية الضوئية في بادرات الشوفان.

(Data from Dubuy and Nuerenbergk. 1934. *Ergeb. Biol.* 10:207 Redrawn from Went and Thimann. 1937. *Phytohormones*. New York: Macmillan.)

محاولات كثيرة عملت لشرح وجود تركيزات عالية من الأكسين في الجهة المظلمة من البادرة المعرضة للضوء من جهة واحدة. هذا الاختلاف في توزيع الأكسين يمكن أن يكون سببه تخميل الضوء للأكسين. *inactivation of auxin* أو انتقال الأكسين جانبياً *lateral transport of auxin* أو تثبيط انتقال الأكسين إلى أسفل *inhibition of basipetal transport of auxin*.

تخميل الضوء للأكسين: من المعروف أن الأكسين لا يمتص اشعة الضوء في الجزء المرئي من الطيف. مع هذا عندما نعرض بادرة الشوفان للضوء من جهة واحدة فإنها تنحني ناحية الضوء. حيث أن جزيء الأكسين لا يمتص الضوء مباشرة فيجب وجود مستقبل للضوء (صبغة) له القدرة على امتصاص الضوء في الجزء المرئي من الطيف وبعدها بسبب تخميل جزيء الأكسين.

في تأثير الوان الطيف على إنحناء بادرة الشوفان، أعلا انحناءة تحدث في حوالي 445 mμ. إذا كان الإنحناء سببه تخميل الضوء للأكسين في الجزء المضاء من البادرة، فإن تأثير الوان الطيف على التنحية الضوئية يكون نفسه تأثيره على تخميل الأكسين. إذا كان تكسير الأكسين بالضوء المرئي تدخل فيها إمتصاص الصبغات للضوء يكون إمتصاص الصبغ للضوء يتبع تأثير الوان الطيف في تكسير الأكسين. نوعين من الصبغات وجدت في خلايا النبات تمتص الضوء قريباً جداً من تأثير الضوء على انحناء بادرة الشوفان (شكل 10-17). هذين الصبغتين هما



شكل 10-17 : امتصاص β كروتين وريوفلافين لألوان الطيف بمقارنتها بتأثير ألوان الطيف على إنحناء بادرات الشوفان.

(Absorption spectra of β -carotene and riboflavin from A.W. Glaston and R.S. Baker. 1949. Action spectrum for Avena curvature from K.V. Thimann and G.M. Curry. 1960.)

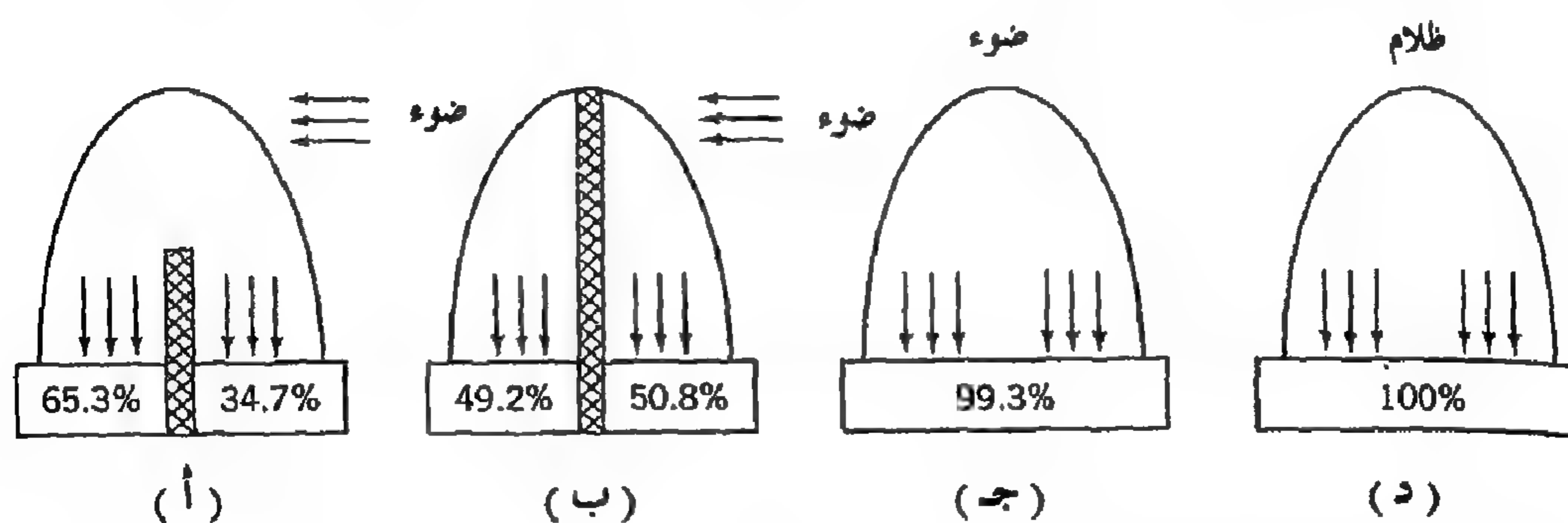
بيتا كروتين β carotene وريوفلافين riboflavin. السؤال أى الصبغتين يمكن أن تدخل فى تكسير الأكسين؟ لم يحصل على اجابة إلى الآن.

من دراسات عملت خارج أنسجة النبات هناك ما يدل أن الريوفلافين هو الذى يستقبل الضوء فى عملية تخميل الأكسين. يمكن أن تكون أكبر الدلائل ضد البيتا كروتين هو أن النباتات التى لا تحتوى على هذه الصبغة تنحني ناحية الضوء (173)، الحقيقة أن البيتا كروتين يحمى الأكسين ولا يدخل فى تكسيره هذا معتقد بعض البحاا. البيتا كروتين يمكن أن يدخل فى امتصاص الضوء أو يمكن أن يكون مادة للتأكسد بدل الأكسين. هذين طريقتين محتملتين

لحماية البيتاكروتين للأوكسين (137، 138).

في وقتنا الحاضر نظرية تخميل الاكسين بالضوء لها أنصار قليلون، أحد الأسباب أن في داخل الخلايا تخميل الاكسين بالضوء لم يوضح جليا. هناك دراسات عديدة لم تستطيع توضيح فرق حقيقي في كمية الأكسين بعد التعرض للضوء من جهة واحدة.

إنتقال الاكسين جانبيا: هناك دلائل كثيرة مع صحة نظرية قدرة الضوء من جهة واحدة فى تسبب انتقال الاكسين جانبيا (32،33،168). التنحية الضوئية سببها الضوء بسبب إنتقال الأكسين إقترحها كل من كلودنى Cholodny (40) وونت Went (176). تفسيرهما أصبح معروفا بنظرية كلودنى وونت. هذه النظرية جددتها وطورها ودافع عنها برقرز W. R. Briggs والعاملون معه فى جامعة ستانفورد Stanford. لقد استعملوا فى بحوثهم قمم بادرات الذرة المقسومة كاملا وجزئيا بالطول. لقد وضحوا أن الأكسين ينتشر داخل مكعبات الآجار من قمم البادرات المعرضة للضوء من جهة واحدة أكثر تركيزاً فى الجهة المظلمة من البادرة (32،188). مع هذا لا يوجد فقدان كبير للأكسين من القمم المعرضة



شكل 17-11: تسبب الضوء في انتقال الأكسجين جانبياً في قمم بادرات الذرة (أ) قمة البادرة مقسومة جزئياً بحاجز زجاجي عمودياً على مصدر الضوء الجانبي. لاحظ أن أكثر من 65% من الأكسجين الخارج من قمة البادرة يخرج من الجانب المظلم. (ب) قمة البادرة مقسومة بالكامل والحاجز الزجاجي الرقيق على مصدر الضوء لاحظ أن الانتقال الجانبي أوقف تماماً بالحاجز الزجاجي، كل جانب من قمة بادرة الشوفان (المظلم والمضاء) تعطي تقريباً نفس كمية الأكسجين. (ج) و (د) كمية الأكسجين الخارجة من القمم الكاملة متساوية في الضوء أو الظلام.

(Data of W. R. Briggs. 1963. Plant Physiol. 28:237)

للضوء عندما تقارن مع القمم المتروكة في الظلام، هذا يتعارض مع نظرية تخميل الأكسين بالضوء (شكل 11-17).

لاحظ في شكل 11-17 أن عندما تكون القمة مقسومة جزئياً بقطعة من الزجاج الرقيق تاركاً أقصى القمة فإن النصف المظلم من القمة يحتوى على ضعف كمية الأكسين الموجود في النصف المضاء. مع هذا فعندما تكون القمة مقسومة بالكامل لا يوجد أى فرق في كمية الأكسين في الجهتين.

كما في نظرية تخميل الأكسين بالضوء يجب وجود مستقبل للضوء حتى يمتص الطاقة اللازمة لانتقال الأكسين جانبياً. لأسباب ذكرت سابقاً بيتا كروتين وريبوفلافين هما الصبغتان اللتان أخذتا كل الاهتمام في هذا الموضوع ومع هذا لا يوجد دليلاً قاطعاً لنشاط هاتان الصبغتان في التنحية الضوئية.

اعتراضاً لنظرية تحول الأكسين الجانبى جاء من بحوث عديدة لم توضح فيها توزيع الأكسين جانبياً استعمل في هذه البحوث الأكسين المشع C^{14} المعطى من الخارج لبادرات تحت التنحية الضوئية (36، 78، 139). مع هذا برقر Briggs (33) أشار الى أن في كل هذه البحوث أن النشاط الإشعاعى في جميع الأنسجة هو الملاحظ بدلاً من النشاط الإشعاعى الداخلة في مكعبات الآجار. حيث أن التنحية الضوئية سببها الأكسين المتحرك، وهو كمية قليلة من الأكسين الكلى الموجود، تحليل النشاط المشع لكل الأنسجة يمكن أن يسبب ضياع أى فرق في الأكسين المتحرك.

تثبيط انتقال الأكسين إلى أسفل: هناك بحوث عديدة تثبت فكرة أن التنحية الضوئية سببها الضوء يثبط انتقال الأكسين إلى أسفل (78، 122، 149). تثبيط انتقال الأكسين إلى أسفل في الجهة المضاءة في البادرات المعرضة للضوء من جهة واحدة يسبب الانحناء الموجب، القمم المقطوعة من بادرات الذرة التي كانت معرضة للضوء من جهتين تثبت أنها تنقل 40% أقل أكسين من قمم البادرات التي لم تعرض للضوء (122). زد على هذا فإن تعرض البادرات للضوء من جهتين في كشف إنحناء بادرات الشوفان (الأكسين المعطى من الخارج) يسبب تقريباً

30% نقص في الإنحناء. هذه النتائج مع الحقيقة أن الضوء يسبب انتقال الأكسجين ^{14}C المعطى من الخارج جانبياً مازال في حاجة لتوضيح يمكن أن تكون اعتراض قوى لنظرية انتقال الأكسجين جانبياً. مع ذلك فإن أنصار تثبيط الضوء لانتقال الأكسجين إلى أسفل في حاجة لشرح كيف يحدث هذا.

التحية الأرضية Geotropism

لو وضعت بادرة كاملة في وضع موازياً لسطح الأرض فإن مجال الجاذبية الأرضية يؤثر في طريقة نموها. نمو الساق تحت هذه الظروف سيكون إلى أعلا حتى يأخذ وضعه العمودي مرة أخرى، ونمو الجذر يتجه إلى أسفل حتى يصبح عمودياً كذلك. في هذه نشير إلى الساق بأن العضو الذي له تنحية أرضية سالبة وإلى الجذر بأن العضو الذي له تنحية أرضية موجبة. مثل التنحية الضوئية التنحية الأرضية يتحكم فيها التوزيع الغير متساوى للأكسجين. بعكس التنحية الضوئية التنحية الأرضية المؤثر فيها قوة الجاذبية على توزيع الأكسجين وليس الضوء.

نظرية كلودنى وونت تقدم لنا شرحاً للتنحية الأرضية كما في التنحية الضوئية. لقد اقترحا أن الفرق في النمو في أى عضو اذا وضع أفقياً يرجع إلى تراكم الأكسجين في الجانب السفلى. لقد اقترحا أن الأكسجين ينتقل جانبياً من أعلا إلى أسفل بسبب الجاذبية. هذا كان معروفاً منذ سنة 1930 من أبحاث دولك (58) Dolk على قمم بادرات الشوفان والذرة. لقد وجد دولك أن وضع البادرات ليس له تأثير على كمية الأكسجين المنتشر منها. مع هذا كمية الأكسجين المنتشر من النصف الأسفل من قمة بادرة موضوعة أفقياً أكبر من النصف العلوى، تجارب دولك أعيدت عدة مرات (72، 73، 76) والنتائج كانت متساوية.

تراكم الأكسجين في الجزء الأسفل من الساق الموضوع أفقياً يسبب نمواً سريعاً في النصف الأسفل من الساق وهذا بسبب انحناء الساق إلى أعلا. الجذر الموضوع أفقياً ينمو ناحية الأرض مع أن الأكسجين يتركز في الجانب السفلى. الجذور أكثر حساسية للأكسجين من السوق، وتركيزات الأكسجين التى تسبب إطالة الخلايا في السوق تثبط إطالة الخلايا في الجذور. تراكم الأكسجين في

الجزء الأسفل من الجذر الموضوع أفقياً يسبب تأخير إطالة الخلايا في هذا الجزء. ولا يخفى علينا أن تركيزات الأكسجين في الجزء العلوى يتناقص إلى الحد الذى يصبح فيه يزيد في إطالة الخلايا في الجذر تأثيرات الأكسجين من تأخر إطالة الخلايا في الجزء الأسفل وزيادة إطالة الخلايا في الجزء العلوى يسبب انحناء الجذر إلى أسفل.

شرح كيف مجال الجاذبية يؤثر في انتقال الأكسجين جانبياً غير واضح. من السهل شرح هذا بأن طبيعة جميع المواد التى لها كتلة تنسحب بالجاذبية. مع ذلك هناك عدة بحوث تقترح أن تأثير الجاذبية في انتقال الأكسجين جانبياً هو انتقال نشط (186،91). إذا كان هذا صحيحاً فلا يمكن ملاحظة تأثير الجاذبية الأرضية في النبات تحت ظروف غير هوائية. غياب تأثير الجاذبية الأرضية تحت ظروف غير هوائية وضحتها بعض البحوث (186،91) وأخرى فشلت (123). كذلك بعض البحوث يعتقد أن جسم الموازنة الذى يتحرك بفعل الجاذبية هو سبب انتقال الأكسجين جانبياً في التنحية الأرضية (96،107،108). كيف حركة جسم الموازنة تحت فعل الجاذبية الأرضية يزيد من الحركة الجانبية للأكسجين غير واضح إلى حد الآن.

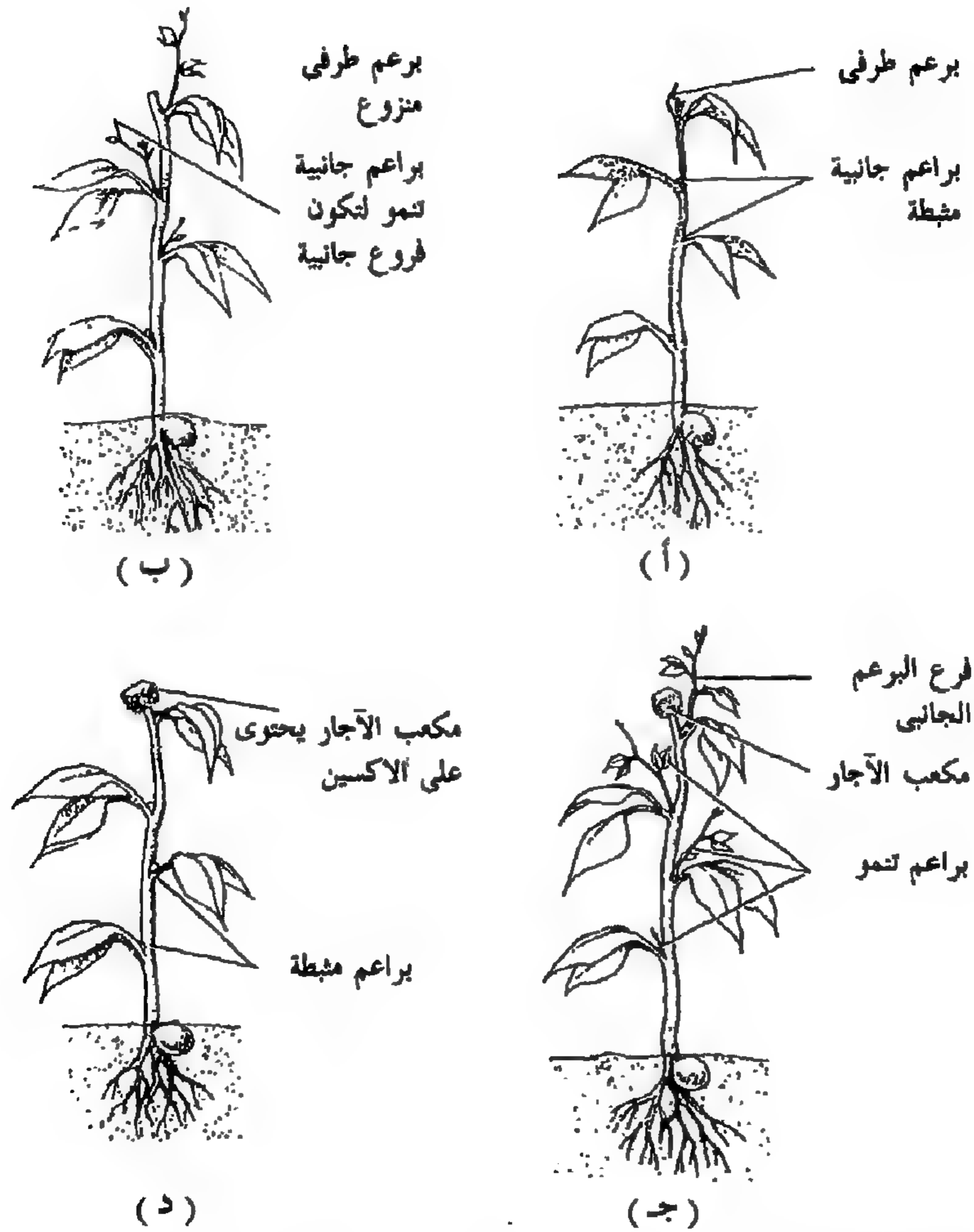
السيادة الطرفية Apical dominance

قبل إكتشاف أن الهرمونات تسبب تنظيم النمو في النبات، لاحظ علماء النبات سيادة البرعم الطرفى على البراعم الجانبية في أنواع كثيرة من النباتات. لقد لاحظوا أن البرعم الطرفى أو العلوى في النباتات الوعائية سريع النمو مع أن البراعم الإبطية تبقى خاملة، نفس الظاهرة لوحظت في نمو السيقان الجديدة في عدة أنواع من الشجر. في الحقيقة طريقة نمو أنواع كثيرة من النبات تمثل ظاهرة السيادة الطرفية. النباتات التى تنمو عالياً وغير متفرعة تمثل سيادة طرفية قوية بينما النباتات التى لا تنمو عالياً أو شكل شجيرات تمثل سيادة طرفية ضعيفة.

التأثير القوى للبرعم الطرفى على البراعم الجانبية يمكن توضيحه بقطع هذا

البرعم. فى غياب البرعم الطرفى البراعم الجانبية تبدأ النمو، مع أن فى وقت قصير البرعم الابطى القريب من البرعم الطرفى يصبح سائداً على بقية البراعم ويسبب لهم خمول مرة أخرى.

اسكوج وثايمان (Skoog and Thimann 1955) هما أول من فسر السيادة الطرفية سببها الاكسين المنتج فى البرعم الطرفى ينتقل إلى أسفل ويسبب خمول البراعم الإبطية. نزع البرعم الطرفى لنبات الفول ووضع مكانه قطعة من الآجار النتيجة



شكل 12-17 : (أ) نبات عادى (ب) نبات نزع البرعم الطرفى، نزع تثبيط نمو البراعم الجانبية (ج) نبات نزع البرعم الطرفى ووضع مكانه مكعب الآجار، لا يوجد تثبيط لنمو البراعم الجانبية. (د) نبات نزع البرعم الطرفى ووضع مكانه مكعب آجار يحتوى IAA ينتج عنه تثبيط نمو البراعم الجانبية.

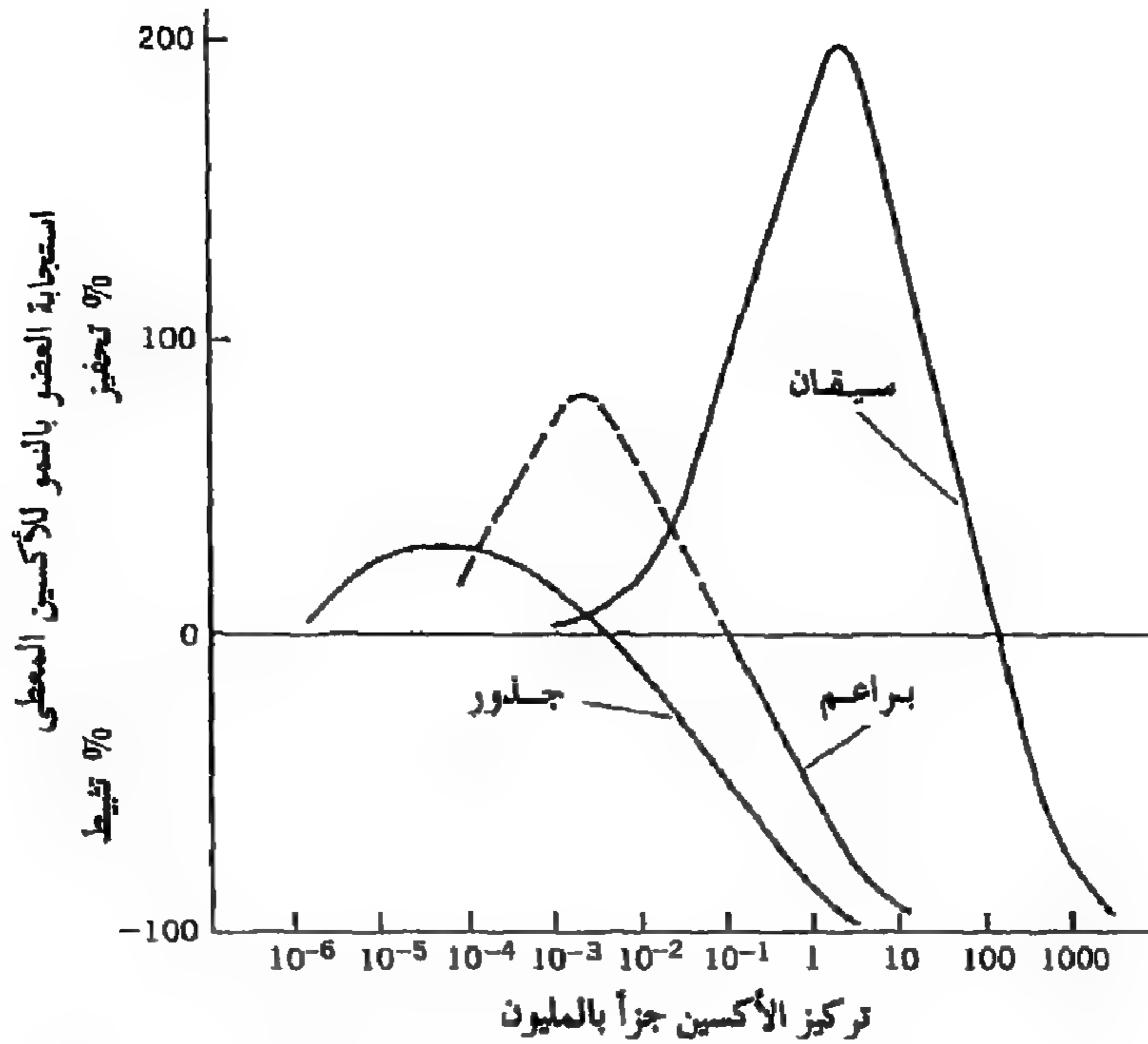
كما هي متوقعة نمو البراعم الإبطية، اذا وضع مكان البرعم الطرفى قطعة من الآجار تحتوى على أكسين فانها تمنع البراعم الإبطية كما لو كان البرعم الطرفى موجوداً (شكل 12-17).

قبل تجارب اسكوج وثايمان لوحظ ان البرعم الطرفى يحتوى على أكسين أعلا من البراعم الابطية. هذه الحقيقة قادة إلى اجراء التجارب على نبات الفول، علماء وظائف اعضاء النبات إلى حد الآن لم يستطيعوا تفسير لماذا البراعم الابطية يؤثر فيها أكسين اقل كثيراً من الاكسين الموجود فى البرعم الطرفى. والذي يجعل المشكلة اكثر تعقيداً أن البرعم الطرفى ينمو جيداً فى وجود هذه النسبة العالية من الأكسين.

مع أن مشكلة السيادة الطرفية لم تحل بسهولة وسببت توقعات كثيرة فى عالم النبات. نظريات كثيرة قدمت مع تفاوت القبول إلى حين ثايمان فى سنة 1937 اقترح أن البراعم الأبضية يؤثر فيها الاكسين نفس طريقة تأثيره فى الجذور والسوق وهى بحد أدنى وحد أقصى (163). تركيزات الأكسين الاعلا من ذلك الذى تعطى حد أعلا من التأثير تسبب تثبيط (شكل 13-17). يعتقد ثايمان أن البراعم الابطية اكثر حساسية للأكسين من السوق وأن التركيزات التى تسبب نمو السوق تثبط النمو فى البراعم الإبطية. هذه النظرية حالفها القبول العام مع أنها لم تفسر لماذا البرعم الطرفى أقل حساسية للاكسين بمجرد سبب موقعه على الساق.

البرعم الطرفى ليس المصدر الوحيد للأكسين. الاوراق الصغيرة النامية كذلك تنتج أكسين، وقد وضح أن الاكسين المنتج فى هذه الاوراق يمكن أن يسبب خمول البراعم الإبطية (142).

هذا التفسير للىسادة الطرفية مازال يستقبل النقد المتزايد من عدة بحاث. مثلاً الدراسة التى عملت على نبات ليلك (*lilac* *syringa vulgaris*) وضحت أن الاكسين المنتج فى الاوراق الضعيفة الناضجة فى هذا النبات له تأثير اكبر فى تثبيط النمو فى البراعم الابطية من الاكسين المنتج فى البرعم الطرفى (39). زيادة



شكل 13-17 : منحنيات توضح تأثير تركيزات مختلفة للأوكسين (IAA) على نمو ثلاثة أعضاء من النبات.

(After L. J. Audus. 1959. Plant growth substances. New York: Interscience Publishers.)

على ذلك فان خمول البراعم الإبطية لا يحدث فقط تحت الاوراق الناضجة على الساق ولكنه يحدث حتى في البراعم التي موقعها أعلا من هذه الاوراق. هذا يرجع إلى انتقال تأثير الاكسين إلى أعلا على الساق. شمبقتات Champagnat (39) اقترح أن الاكسين يمكن لا يؤثر في السيادة الطرفية ولكن كما سبق ذكره انتقال الاكسين يمكن أن يحدث في اى إتجاه في احوال كثيرة هذا يجعل تأثير الاكسين يمكن حدوثه في مناطق أعلا كما في مناطق أسفل انتاجه.

اكبر إعتراض على نظرية تايمان للسيادة الطرفية كانت من جريجورى وفيل gregory and Veale (84) لقد درسا جانب التغذية من السيادة الطرفية وحصلا على نتائج مذهشة. لقد وجدا أن تأثير الاكسين على نمو البراعم الإبطية يتحكم فيه الوضع الغذائى للنبات. اذا أعطى نبات الكتان flax احتياجاته الكاملة من النيتروجين خلال فترة نموه، عند فترة نموه القصوى فان البراعم الإبطية لا يؤثر فيها الاكسين. وعندما يكون نبات الكتان ناميا تحت ظروف ناقصة من

النيتروجين فان البراعم الإبطية تقف النمو عند معاملتها بالأكسين.

تكوين الجذور Root initiation

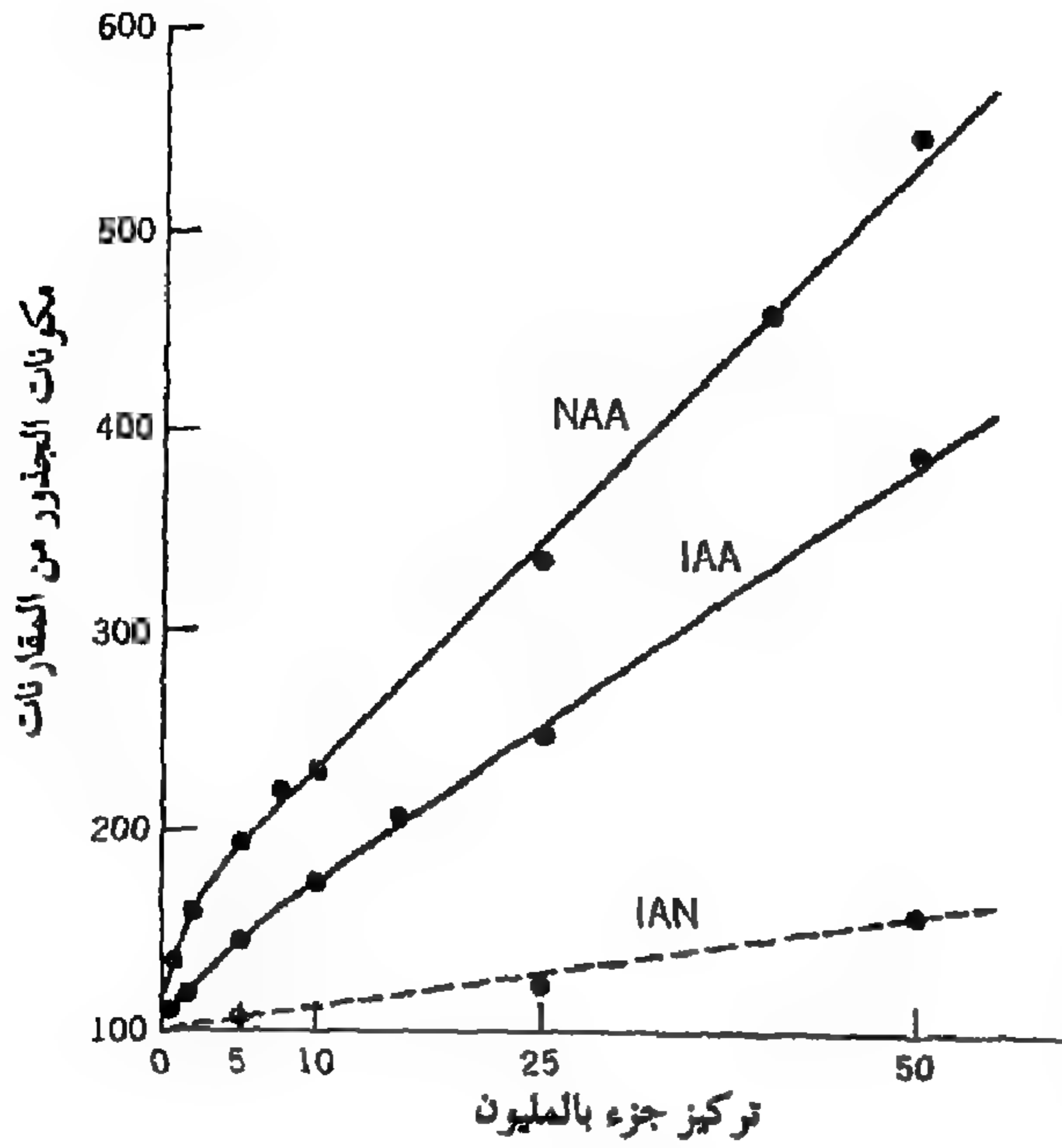
كما سبق ذكره فان نزع القمة النامية في الساق ينقص كثيراً من سرعة نموه. وبالعكس نزع القمة النامية في الجذر ليس له تأثيراً يذكر على سرعة نموه (181). في الحقيقة نزع أقل من 1 مم من القمة ينتج عنها زيادة صغيرة جداً في سرعة النمو ولكنها معنوية (41). اذا وضعت القمة المقطوعة في مكانها فانها تؤخر نمو الجذر (41، 42) قمم البادرات تتبع نفس طريقة قمم الجذور، تؤخر نمو الجذر عندما توضع في مكان قمته هناك قليل من الشك أن قمة الجذر وقمة البادرة تفرز مادة تؤخر النمو في الجذور، هذه المادة عرفت بانها اندول 3 حامض الخليك IAA (103).

من الممكن أن نتساءل هل تأثير الأكسين يختلف اساساً في الجذور عنها في السوق؟ لقد وجد أن تأثير الأكسين في الجذور مساوياً لتأثيره في السوق، ولكن تركيزات الأكسين التي تزيد نمو الساق تثبط النمو في الجذر. بالاحرى الجذور اكثر حساسية للأكسين من السوق (شكل 13-17). إطالة الجذور يمكن الحصول عليها باستعمال تركيزات قليلة من الأكسين (57، 97).

إعطاء الجذور تركيزات عالية من الأكسين لا يسبب فقط تأخير النمو الطولي ولكنه يسبب زيادة ملحوظة في عدد أفرع الجذور. إعطاء الأكسين في معجون لينولين lanolin في نهاية ساق صغيرة يزيد من سرعة تكوين عدد من الجذور عليه. هذا الاكتشاف ليس علمياً فقط، ولكنه فتح الباب لاستعمال الأكسين تجارياً في زيادة تكوين الجذور على قطع السوق في النباتات الاقتصادية. شكل (14-17) يوضح تأثير الأكسين IAA وأثنين من الاكسينات الصناعية على تكوين الجذور في بادرات الفاصولياء.

الإثمار اللاإقاحي Parthenocarpy

عند سقوط حبوب اللقاح وخصاب البويضات في الزهرة تبدأ عملية نمو



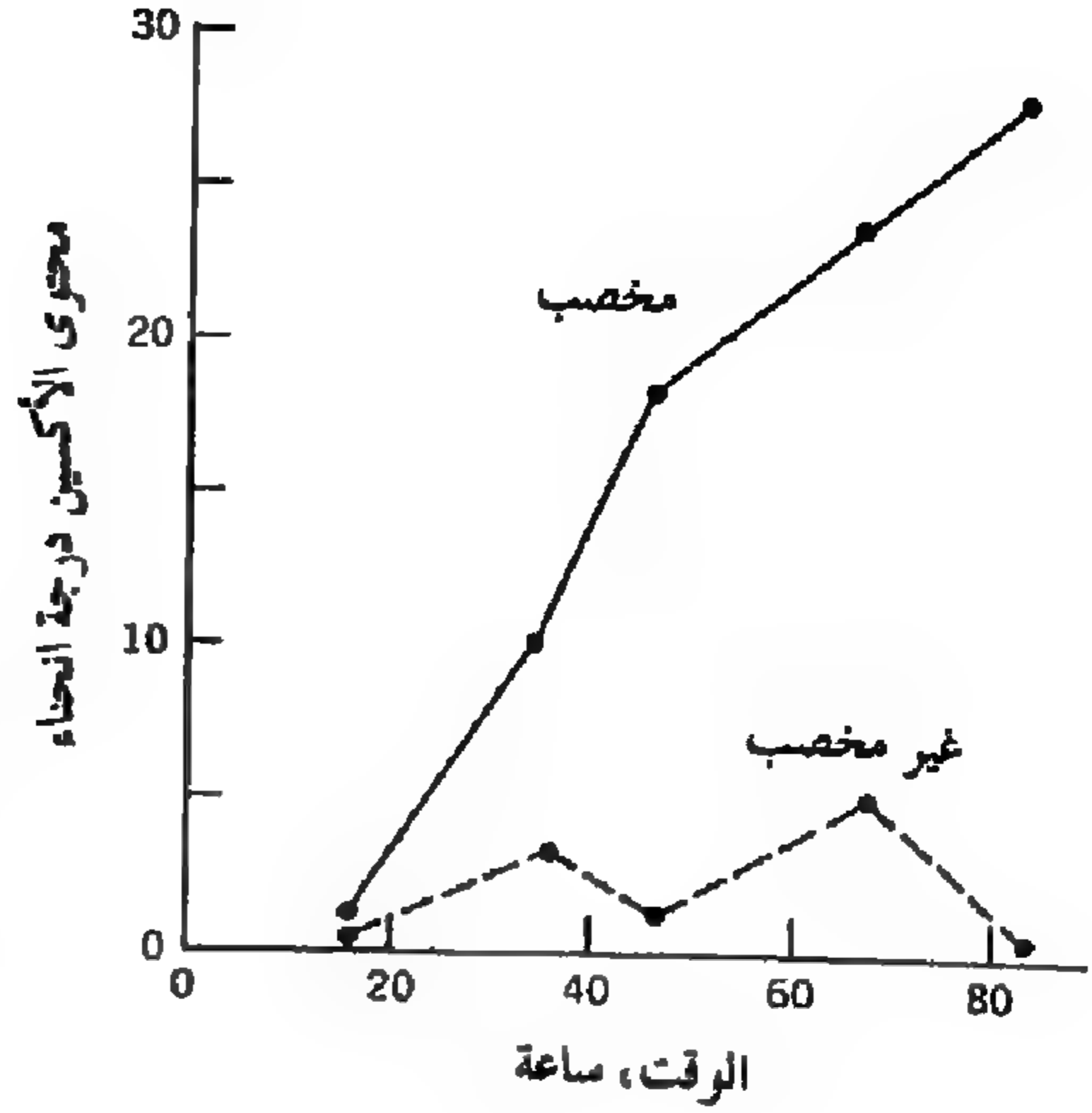
شكل 14-17 : منحنيات توضح تأثير ثلاثة أكسينات على زيادة تكوين مكونات الجذور في بادرات الفاصولياء. $\alpha = \text{NAA}$ نفتلين حامض الخليك و IAN اندول 3 أسيتونيتريل.

(After L.C. Luckwill, 1956. J. Hort. Sci. 31:89. Redrawn from L.J. Audus. 1959. Plantgrowth substances. New York: Interscience Publishers.)

معقدة لإنشاء الثمار نمو الرحم وأحيانا الأنسجة الأخرى المتعلقة بالتخت يحدث بسرعة كبيرة. معظم هذا النمو السريع يحدث باتساع الخلايا، ظاهرة اتساع الخلايا ناتجة من الأكسين كما نعلم.

يظهر من الوصف السابق لإنتاج الثمار أن سقوط حبوب اللقاح على الميسم وعملية الإخصاب مربوطة بتطور الثمار - يمكن باطلاق نوعاً من المنبهات. تطور الثمار بدون إخصاب يحدث في بعض الأحيان وفي الحقيقة أنه عام في عالم النبات. تطور الثمار بهذه الطريقة يسمى الاثمار للإلقاحي؛ والثمرة التي تنتج بهذه الطريقة تسمى ثمرة للإلقاحية.

الحقيقة دائماً أن في أغلب النباتات لا يحدث تطور للثمار بدون إخصاب. بأي طريقة يمكن إخصاب البويضة بسبب تكوين الثمار؟ منذ سنة 1902 مزارت Massart (117) وجد أن إنتفاخ جدار الرحم في الحمضيات يمكن أن تسببه حبوب لقاح ميتة. ثم تبعه فيتنج Fitting (65) وجد أن المستخلص المائي لحبوب اللقاح يمنع سقوط الأزهار وكذلك يزيد من نمو جدار الرحم في الحمضيات. لعدم الاهتمام أو لصعوبة موضوع البحث ترك إنتاج الثمار للإلقاحي بدون بحث لمدة 20 سنة. يسودا Yasuda (187) فتح الموضوع مرة أخرى في سنة 1934



شكل 15-17 : الزيادة في كمية الأكسجين المتحرك في مبيض الدخان الناتج من الإخصاب.

(After R.M. Muir, 1942. Am. J. Botany 29:716 Redrawn from A. C. Leopold, 1955. Auxins and plant growth. Los Angeles: University of California Press.)

حيث نجح في إنتاج ثمار للإلقاحية باستعمال مستخلص حبوب اللقاح في نبات الخيار. بتحليل محتويات هذا المستخلص وجد أنه يحتوى على أكسين (161). وأخيراً جستافسن Gustafson (85) وضح أنه بالإمكان إنتاج فاكهة للإلقاحية باستعمال الأكسين (IAA) في معجون اللانولين لمياسم الأزهار.

موير Muir (120) وجد أن بعد الإخصاب مباشرة توجد زيادة كبيرة في المحتوى الأكسيني لمبايض أزهار الدخان. ولم يلاحظ أى زيادة بدون إخصاب (شكل 15-17) لقد لاحظ كذلك (121) أن نمو أنبوب اللقاح يزيد بكمية كبيرة الأكسين المستخلص من أزهار الدخان. هذا جعله يقترح أن أنبوب اللقاح ينتج الأنزيم الذى يساعد على إنتاج الأكسين، هذا المقترح أيدته لند Lund (116) الذى وجد أن أنبوب اللقاح ينتج إنزيم يستطيع تحويل الحامض الأميني تربتوفان إلى أكسين.

واضح من المناقشة السابقة أن الأكسينات تلعب دوراً مهماً في تطور الثمار. الظاهر أن سقوط حبوب اللقاح ونمو أنبوب اللقاح والإخصاب كلها تساعد على تدفق الأكسين المسئول على تطور الثمار. مهمى كانت كمية الأكسين الموجودة في حبوب اللقاح لا تكفى لتكون مسئولة على التركيز الكبير الموجود في الرحم بعد الإخصاب (81). مع أننا سبق أن افترضنا أن إنزيماً يمكن أن يطلق من نمو أنبوب اللقاح الذى يسبب إنتاج أكسين من مادة أولية مثل التربتوفان.

فى الطبعفة تطور الفاكهة للإلقاحفا فحدث بوجه عام فى عالم النبات؁ هذا جعل البعض فعتقد أن الأكسفن لس له أى دور فى تطور الثمار. مع ذلك جستافسن (86) وجد أن رحم أزهار النباتات التى تنتج ثماراً للإلقاحفا فى الطبعفة فحتوى على أكسفن أعلا بكثفر من رحم أزهار النباتات التى تحتاج إلى إخصاب لإنتاج الثمار.

سقوط الأوراق والفاكهة Abscission

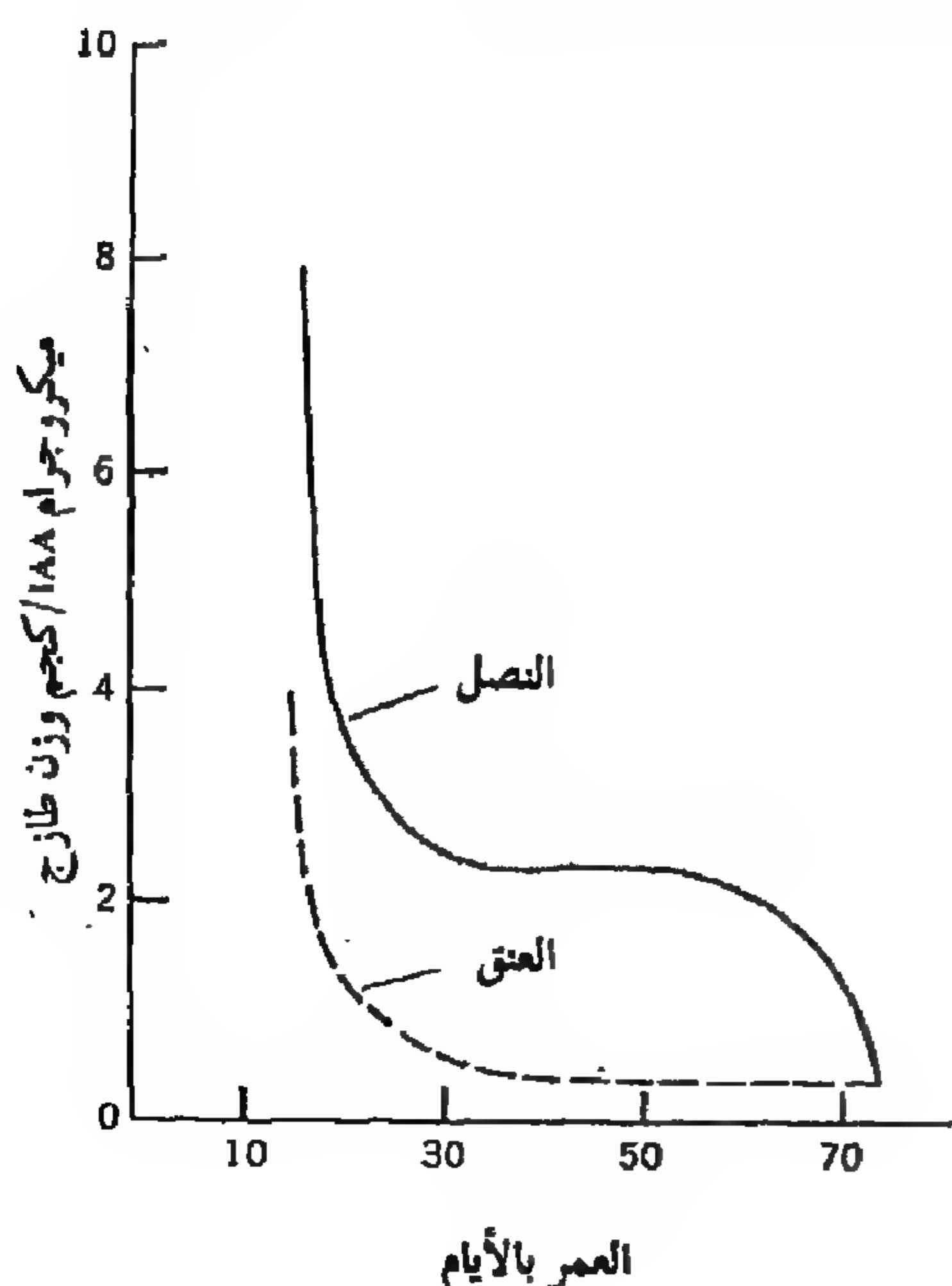
قوة تحكم الأكسفنات الطبعفة على سقوط الأوراق ظهرت فى سنة 1933؁ عندما أوضح لفاخ Laibach (104) وجود مادة فى مستخلص نبات الأرشد orchid pollinia فستطفع أن فمنع السقوط. هذه الملاحظة زاد اكدها لارو (109) الذى أوضح تأثير عدة أكسفنات صناعفة فى تأخير سقوط أوراق نبات الكولفوس coleus. منذ ذلك الوقت بحوث كثفرة أثبتت هذه الملاحظة؁ أوضحت أن الاندول 3 حامض الخلفك (IAA) عامل مهم فى سقوط أعضاء النبات (6).

قبل سقوط أعضاء النبات؁ طبقة من الأنسجة تتكون فى قاعدة هذا العضو؁ هذا النسيج من السهل فمففره عن بقفة الأنسجة المحفطة. هذه الطبقة من النسيج تعرف بمنطقة السقوط abscission zone. خلافا منطقة السقوط جدرانها رقفقة وتقرفياً خلفة تماماً من اللجنفن والسوبرفن (147). فى معظم الأحيان عدة إنقسامات للخلافا تتقدم الانفصال؁ مع أن الانفصال فحدث بدون إنقسام للخلافا فى عدة أنواع من النبات (6). هذا فثبت أن إنقسام الخلافا فر ضروريا للإفصال ولكنه مهم فى تكوين أنسجة النذب التى تحمى الجرح المتسبب من السقوط (71).

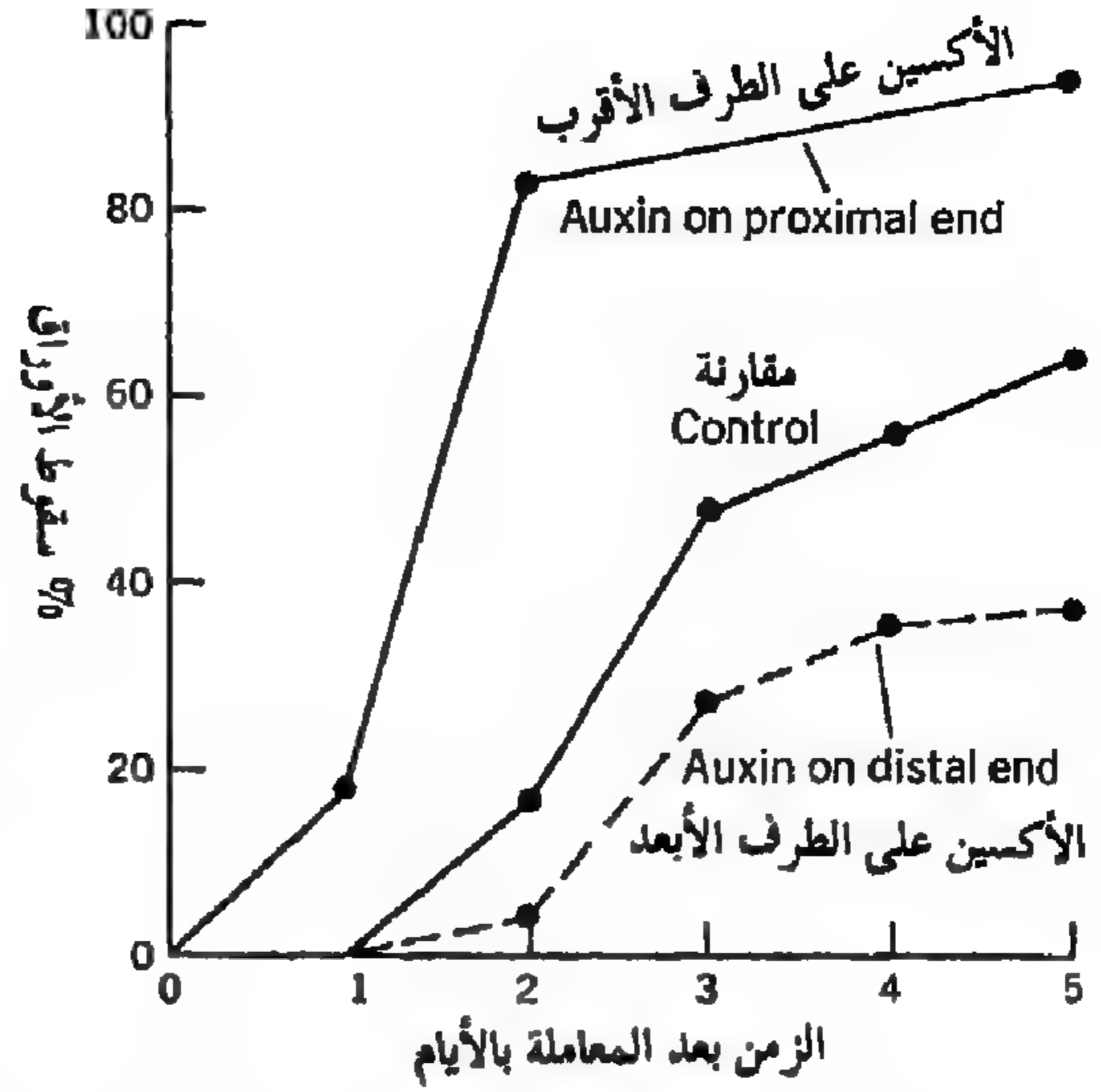
فى ملخص للبحوث المنشورة على السقوط وصففا اذكوت ولنش (6) addicott and Lynch ثلاثة أنواع لذوبان الخلافا التى تسبب السقوط. فى بعض الحالات الطبقة الوسطى لجدار الخلفة تذوب ما ففن طبقتفن من الخلافا الجدار الأولى فبقى كاملا. فمكن أن تذوب الطبقة الوسطى مع الجدار الأولى. وفى حالات قلفة تذوب كل الخلافا.

بذل علماء النبات جهداً كبيراً للوصول إلى إجابة السؤال ماهي العوامل التي تقود إلى سقوط أعضاء النبات؟ من المعروف أن نزع نصل الورقة يسبب في وقت قصير إلى سقوط العنق. كما وضح سابقاً أن من مراكز إنتاج الأكسجين في النبات هو نصل الورقة والذي ينتقل منها خلال العنق إلى الساق. لهذا فإن الأكسجين يمكن أن يتحكم في سقوط الأوراق. هذا وضح تماماً شوجي ومن معه Shoji et al (1952) الذين وجدوا أن في نبات الفاصولياء نصل الأوراق الغير ناضجة يحتوي على كمية عالية من الأكسجين بالمقارنة بالعنق. عندما تتقدم الأوراق بالعمر تتناقص كمية الأكسجين الموجودة في النصل حتى تصل إلى نقطة قريبة من ذلك الموجود في العنق (شكل 16-17). عند هذه النقطة تصبح الأوراق صفراء وجاهزة للسقوط.

في سلسلة من التجارب البسيطة ولكنها ذكية وضحاً أذكوت ولنش (5) أن أهم عامل في التحكم في السقوط هي حالة التسلسل الأكسيني خلال طبقة السقوط. خلط الأكسين في معجون اللانيولين ووضع على عنق الورقة المنزوع نصلها على الجانب القريب أو البعيد من الساق لنبات الفاصولياء له تأثيراً كبيراً على سرعة سقوط العنق. إذا كان قريباً من الساق يسرع السقوط إذا كان بعيداً

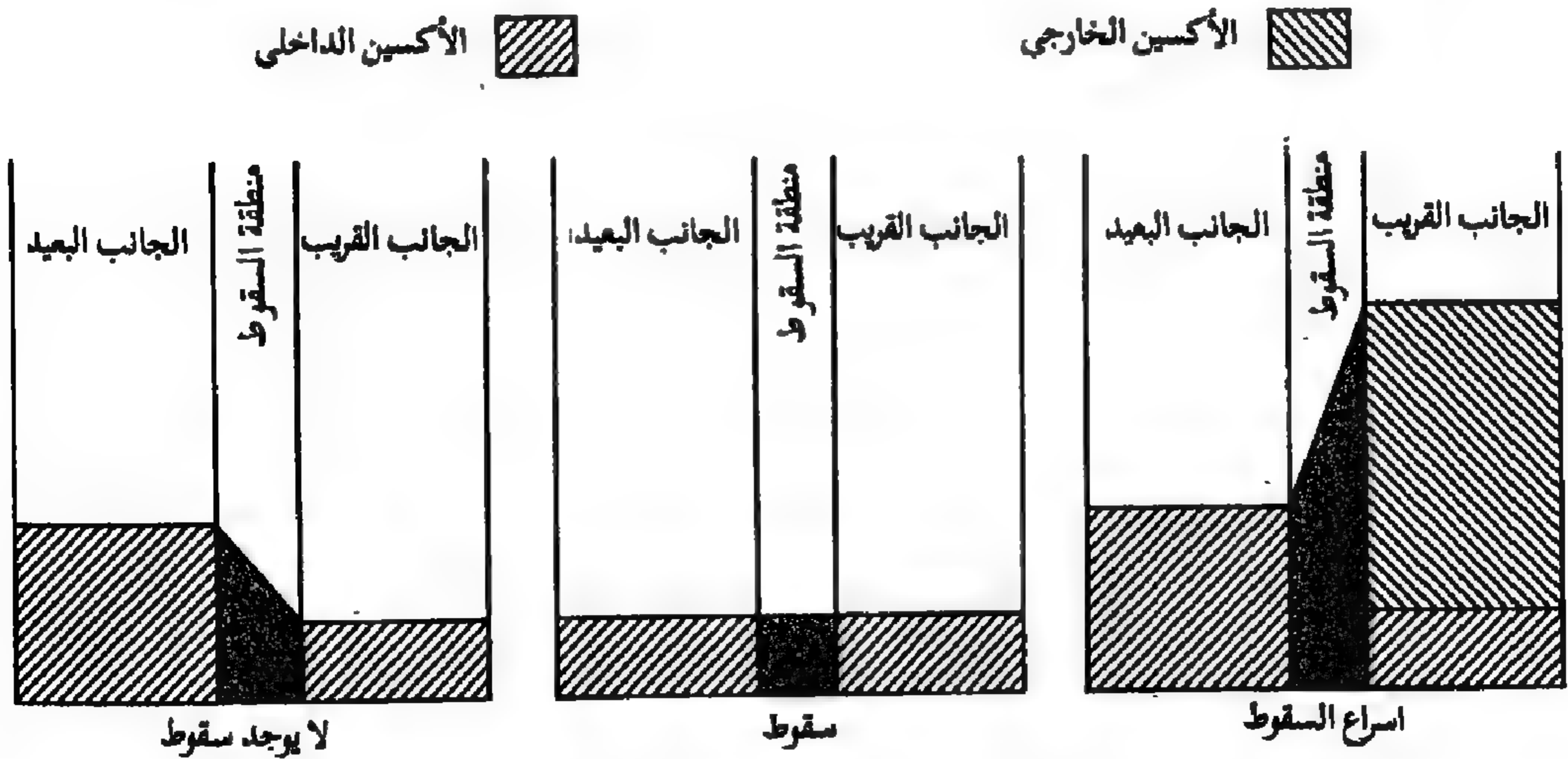


شكل 16-17 : نقصان في المحتوى الأكسيني المتناقل في نصل وأعناق الأوراق بالزيادة في العمر. (After K. Shoji et al. 1951. Plant Physiol 26:189.)



شكل 17-17 : تأثير إعطاء الأوكسين للجانب القريب والجانب البعيد (105 مجم/لتر) لعنق الورقة المنزوعة النصل على سقوطها.
(After F.T. Addicott and R.S. Lynch, 1951. Science 114:688.)

يؤخر السقوط (شكل 17-17). لقد أصبح معروفاً أن تسلسل تركيز الأوكسين خلال منطقة السقوط وليس تركيز الأوكسين الذي يمكن أن يمنع سقوط الأوراق. هذه النظرية تثبت أن سقوط الأوراق لا يحدث عندما يكون التسلسل الأوكسيني عالياً بالآخرى عندما يكون تركيز الأوكسين عالياً ناحية نصل الورقة ومنخفضاً جهة منطقة السقوط. السقوط يحدث عندما يكون التسلسل منخفضاً أو منعزلاً ويزيد عندما ينعكس هذا التسلسل. هذه العلاقة موضحة في شكل (17-18). من الملاحظ أن روسيترو وجيكوبس Rossetter and Jacobs (142) وجدوا

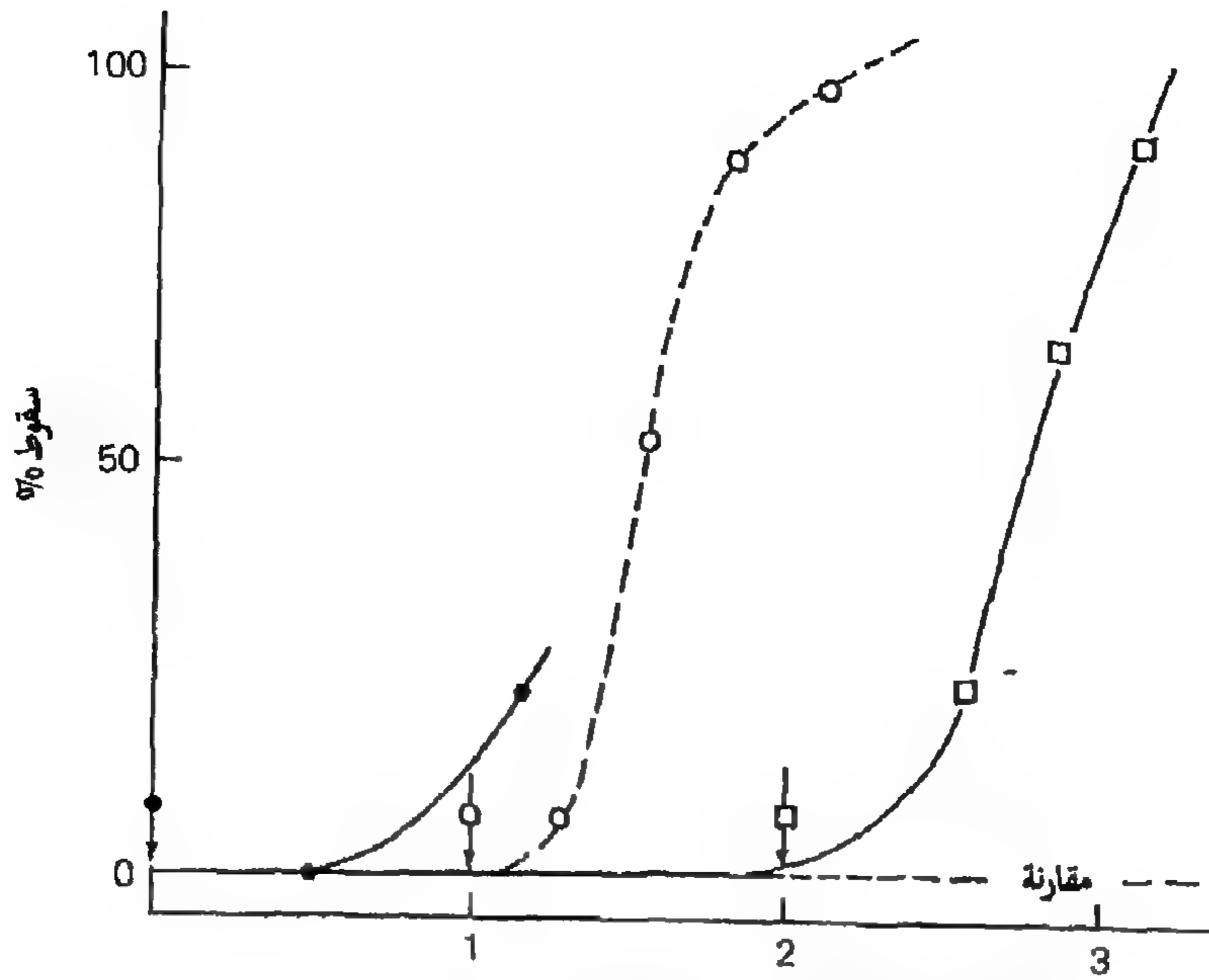


شكل 17-18 : العلاقة بين المحتوى الأوكسيني خلال منطقة السقوط وسقوط الأوراق.
(After F.T. Addicott and R.S. Lynch 1955. An. Rev. Plant Physiol. 6:211.)

أن الورقة الكاملة لنبات الكرليوس تسرع في سقوط اعناق الاوراق المنزوع
نصولها المجاورة لها. هذا يوضح أن الاوراق الكاملة تمثل مصدر قريباً
للأكسين لأعناق الاوراق. كذلك وضع الأكسين على قمة عنق ورقة من ورقتين
متقابلتين التى نرعا نصلهما فى نبات الفاصولياء تسرع فى سقوط العنق الغير
معامل (56،45).

الأكسين والتسلسل الاكسينى خلال طبقة السقوط لم تكن العاملين
المتحكمين فى السقوط فقط، مثلاً مثبط النمو الطبيعى حامض الابسيزيك
(ABA) يسرع فى سقوط الاوراق فى نبات القطن (7) مع هذا فقد
وجد زيادة فى حامض الابسيزيك خلال تقدم سن اوراق نبات ابو خنجر (132)
nasturtium. والجدير بالذكر أن دراسات عديدة على نباتات أخرى غير القطن
حامض الابسيزيك ليس مؤثراً فى عملية السقوط.

من الممكن أن يكون أهم عامل فى سقوط الاوراق المعمرة هو الإيثيلين
(انظر فصل 19). دراسات أبلز (1) Ables وبرج (37) Burg أوضحت أن تعريض
النبات لهواء يحتوى على غاز الإيثيلين بتركيزات قليلة مثل واحد فى المليون
تسبب سرعة السقوط فى الاوراق المعمرة (شكل 17-19). الاوراق الجديدة
لأنها قادرة على إنتاج كميات كبيرة من الأكسين تستطيع ان تقاوم السقوط فى
وجود الإيثيلين. الاوراق النشطة الجديدة كذلك تنتج نسبة كبيرة من الإيثيلين
الذى يمكن أن يسبب سقوط الاوراق المعمرة فى وجود الاوراق الصغيرة.
الإيثيلين المنتج فى الاوراق الصغيرة يمكن أن يتسرب إلى الاوراق المعمرة التى
تحتوى على كمية صغيرة من الأكسين وتسبب سقوطها. نزع الاوراق الجديدة
لنبات يسبب تأخير سقوط الاوراق المعمرة. هذا التأخير يمكن أن يكون سببه
نقص فى تركيز الإيثيلين حول الاوراق المعمرة. ولكن يجب الأخذ فى الاعتبار
أن نزع الاوراق الجديدة ينقص من المنافسة للمواد الغذائية. فى الحقيقة هناك
تفضيل فى إتجاه المواد الغذائية حيث يكون نمو الاوراق الجديدة على حساب
الاوراق الاكثر نضوجاً، هذا يمكن أن يكون عاملاً مهماً من تأثير الإيثيلين فى
سقوط الاوراق المعمرة.



الوقت منذ تحويل السلاميات وأعناق الأوراق ، أيام

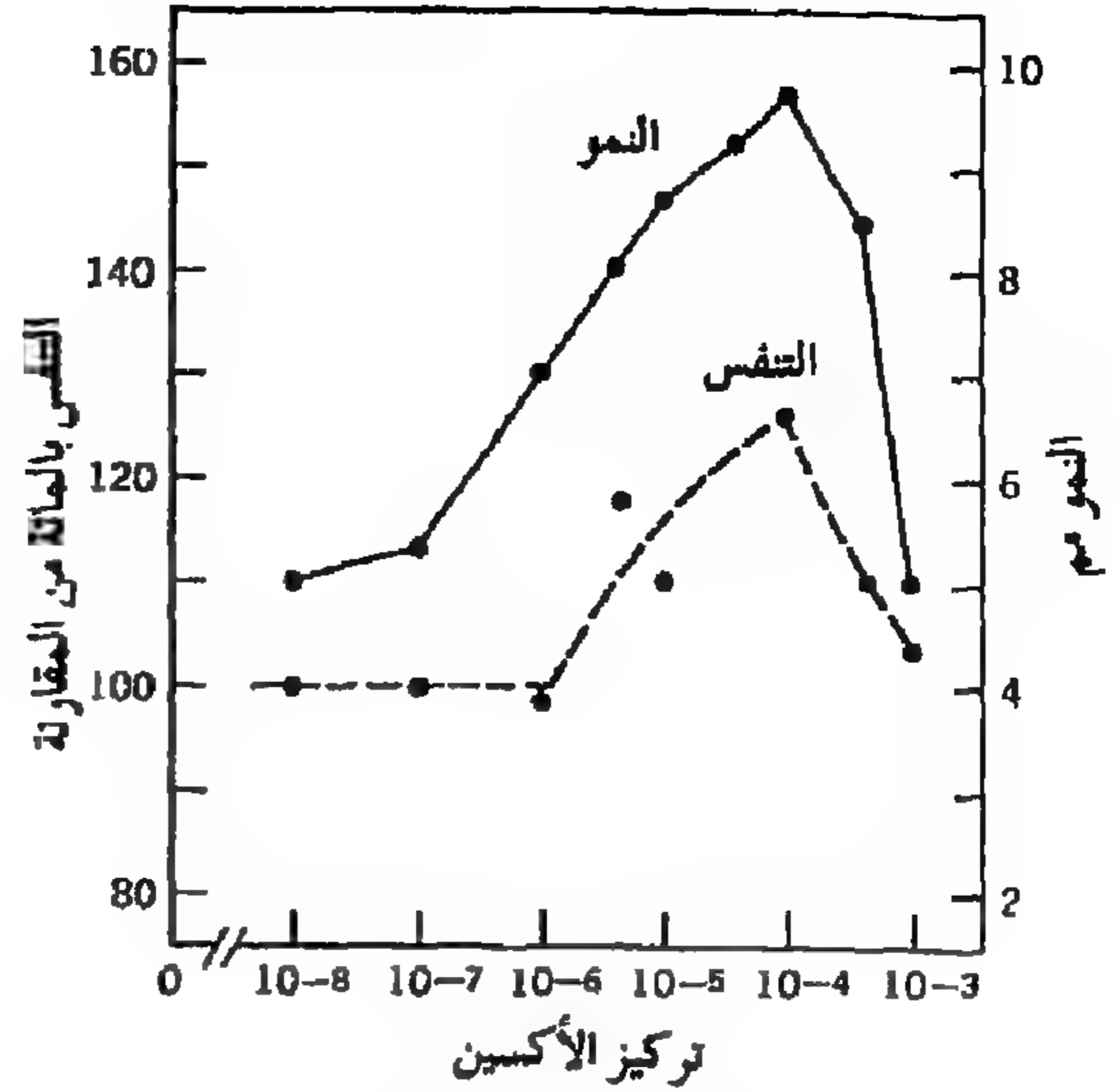
شكل 17-19 : تأثير 0.25 جزءاً بالمليون إيثيلين يعطى فى أوقات مختلفة (انظر الأسهم) على سقوط أعناق الأوراق فى القطن.

(After S.P. Burg, 1968, Plant Physiol, 43:1503.)

التوفيق بين تأثير الإيثيلين على السقوط مع نظرية التسلسل الأكسينى مهمة صعبة. لقد وضح أن التسلسل الأكسينى لصالح الجانب الأقرب لمنطقة السقوط تزيد من سرعته. كذلك وضح أن وجود الإيثيلين يزيد من سرعة السقوط. من الممكن أن الإيثيلين يسبب ذوبان أنسجة طبقة السقوط بعد أن تتكون هذه المنطقة فى قاعدة عنق الورقة نتيجة لتوزيع الأكسين. هناك دلائل على أن مهمة الإيثيلين فى السقوط هو نقص إنتقال الأكسين من الورقة إلى منطقة السقوط (16). هذا يسبب إنخفاض فى تركيزات الأكسين على الجانب البعيد من طبقة السقوط وهى حالة تشجع السقوط. مهما كان طريقة عمل أى مركب منهما فانه واضح أن كل من الأكسين والإيثيلين له دور فى التحكم فى السقوط.

التنفس Respiration

عرف جيمس بونر James Bonner فى سنة 1933 أن الأكسين يزيد التنفس فى



شكل 17-20 : تأثير تركيزات مختلفة من الأكسجين على سرعة النمو والتنفس في قطع بادرات الذرة.

(After R.C. French and H. Beevers. 1953. Am. J. Botany 40:660)

النبات (20). اقترح بونر أن نشاط الأكسجين على التنفس يحدث فقط في وجود النشاط الحيوي المؤكسد. منذ بحوث بونر بحوثا كثيرة أكدت أن الأكسجين يزيد التنفس وأن هناك علاقة بين زيادة النمو بتأثير الأكسجين وزيادة التنفس. في شكل (20-17). يمكن ملاحظة علاقة متساوية بين تأثير الأكسجين على النمو والتنفس. التأثيرات القصوى تحدث في كلا المنحنيين تقريبا في نفس تركيزات الأكسجين.

علماء وظائف أعضاء النبات يواجهون إلى حد الآن مشكلة تفسير كيف الأكسجين يسبب زيادة التنفس. محاولة ذكية قاما بها فرنش وبيفرس (66) French and Beevers حيث وجدوا أن يمكن زيادة التنفس باستعمال مواد ليس لها أي تأثير على النمو أو لها تأثير مشبط. الفينول ثنائي النيتروجين (DNP) مادة مشبطة للتأكسد الفسفوري (تكوين ATP من ADP في عملية التنفس) يزيد سرعة التنفس ولكنه يشبط النمو. حيث أن سرعة التنفس في العادة يحددها وجود ADP، معاملة الأنسجة الحية بـ DNP يمكن تسبب زيادة ADP ولهذا تزيد التنفس لقد اعتقد أن الأكسجين يمكن أن يزيد ADP بسبب سرعة استهلاك ATP في الخلايا النامية، وبهذا تزيد كمية ADP. من هنا يظهر أن مهمة الأكسجين غير مباشرة في زيادة التنفس وليس مهمة مباشرة كما اقترح سابقاً.

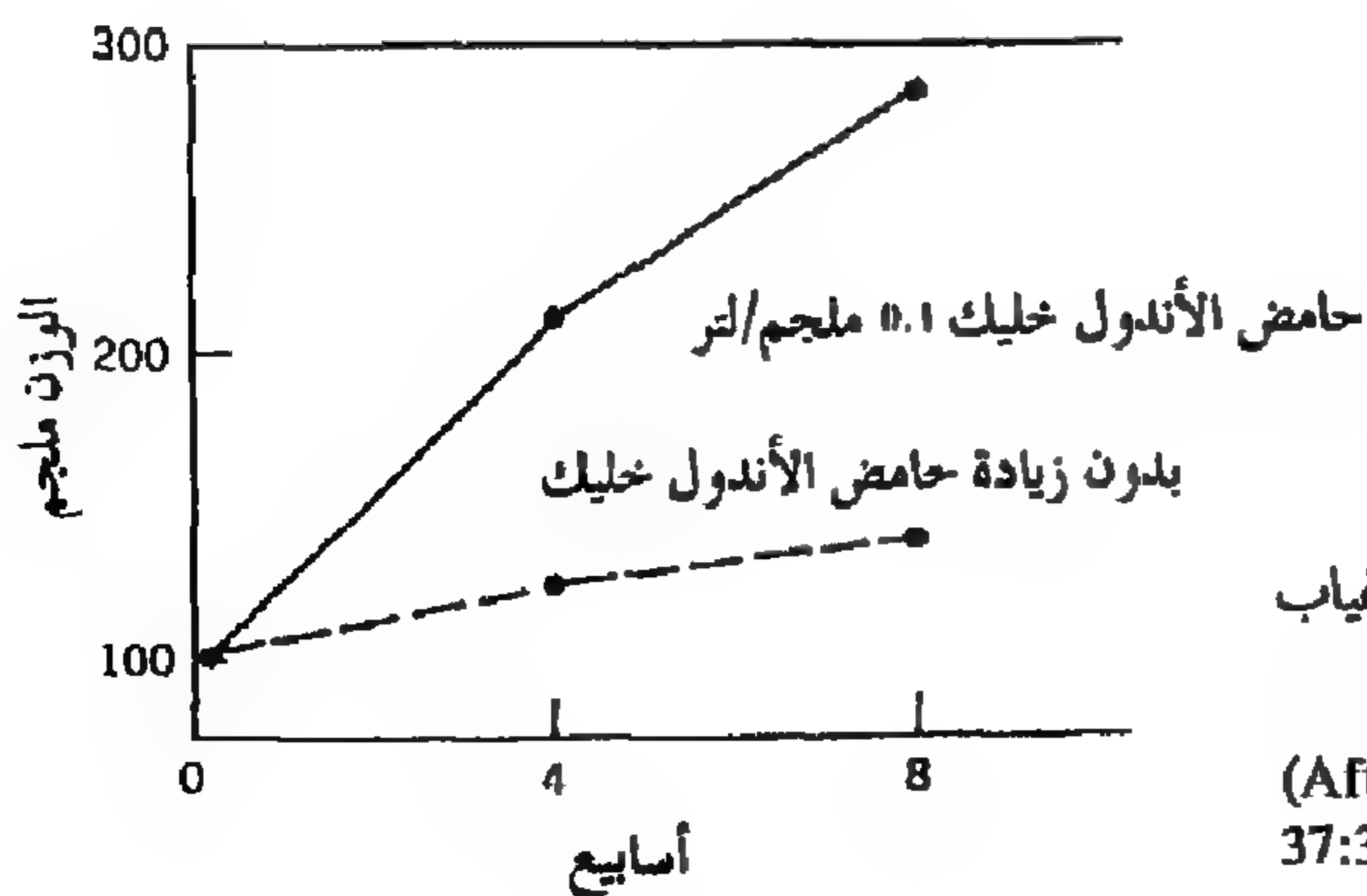
كما شرحنا سابقاً على تأثير الأكسجين في زيادة تكوين RNA والبروتين.

هذين التفاعلين يحتاجان إلى طاقة وبهذا يزيد التنفس. كذلك وفي كل الاحتمالات نشاط الانزيمات المنتجة بتأثير الأكسين يمكن أن تزيد التنفس.

تكوين الأنسجة الزائدة Callus formation

مع أننا أعطينا أهمية كبيرة لتأثير الأكسين على النبات في اطالة الخلايا، فهو كذلك نشط في زيادة إنقسام الخلايا. مثلاً وضع 1% أكسين في معجون اللانيولين على عنق الورقة المنزوع نصلها في نبات الفاصولياء يسبب إنتفاخ أصفر في مكان إعطاء الأكسين. هذا الانتفاخ سببه تكوين أنسجة زائدة ناتجة من سرعة إنقسام الخلايا البرنشيمية. لو قطع ساق النباتات المتشحمة لبضع مليمترات تحت ورقة ناضجة وعومل هذا الجرح بالانيولين المحتوى على الأكسين فإن إنتفاخ الخلايا البرنشيمية سأيحدث. بعد مدة من الزمن ستظهر جذوراً عرضية صغيرة. لهذا فإن الأكسين لا يسبب فقط زيادة الخلايا ولكنه تحت بعض العوامل يمكن ان يسبب تمايز هذه الخلايا، كتكوين الجذور العرضية.

كذلك في احوال كثيرة في التكاثر بالأنسجة والذي فيها تكوين الأنسجة الزائدة أمراً عادياً، زيادة الأكسين ضروريا لاستمرار نمو هذه الأنسجة. كمية الأنسجة المتكونة تتناسب مع تركيزات الأكسين المستعملة، التركيزات العالية تسبب تكوين أنسجة زائدة (شكل 17-21).



شكل 21-17: نمو النسيج callus في وجود وغياب الأكسين (IAA).

(After R.S. de Ropp. 1950. Am. J. Botany 37:358.)

الإختبار الإحيائي Bioassays

عندما نتعامل مع مواد لها نشاط حيوي، مثل الهرمونات النباتية، يلزم إيجاد طريقة لقياس نشاطها، في أغلب الأحيان المادة المستعملة في قياس منظم النمو تتأثر بذلك المركب أو مجموعة المركبات التي لها نفس النشاط. كذلك هناك علاقة تأثر المادة المستعملة في الإختبار وتركيزات منظم النمو، الإختبار الإحيائي هو ما يطلق على استعمال المادة الحية لتجربة تأثير المواد التي لها تأثير بيولوجي.

مع أن عدة اختبارات إحيائية لنشاط الأكسين قد وضعت منذ إكتشاف الأكسين في النبات. عدد قليل منها فقط استعملت. سنحدد أنفسنا بأربعة إختبارات إحيائية التي استعملت في دراسة منظمات النمو. هذه هي 1- كشف إنحناء بادرات الشوفان. 2- كشف قطع الشوفان. 3- كشف سيقان البازلاء المقسومة. 4- كشف تأخر النمو في جذور حب الرشاد.

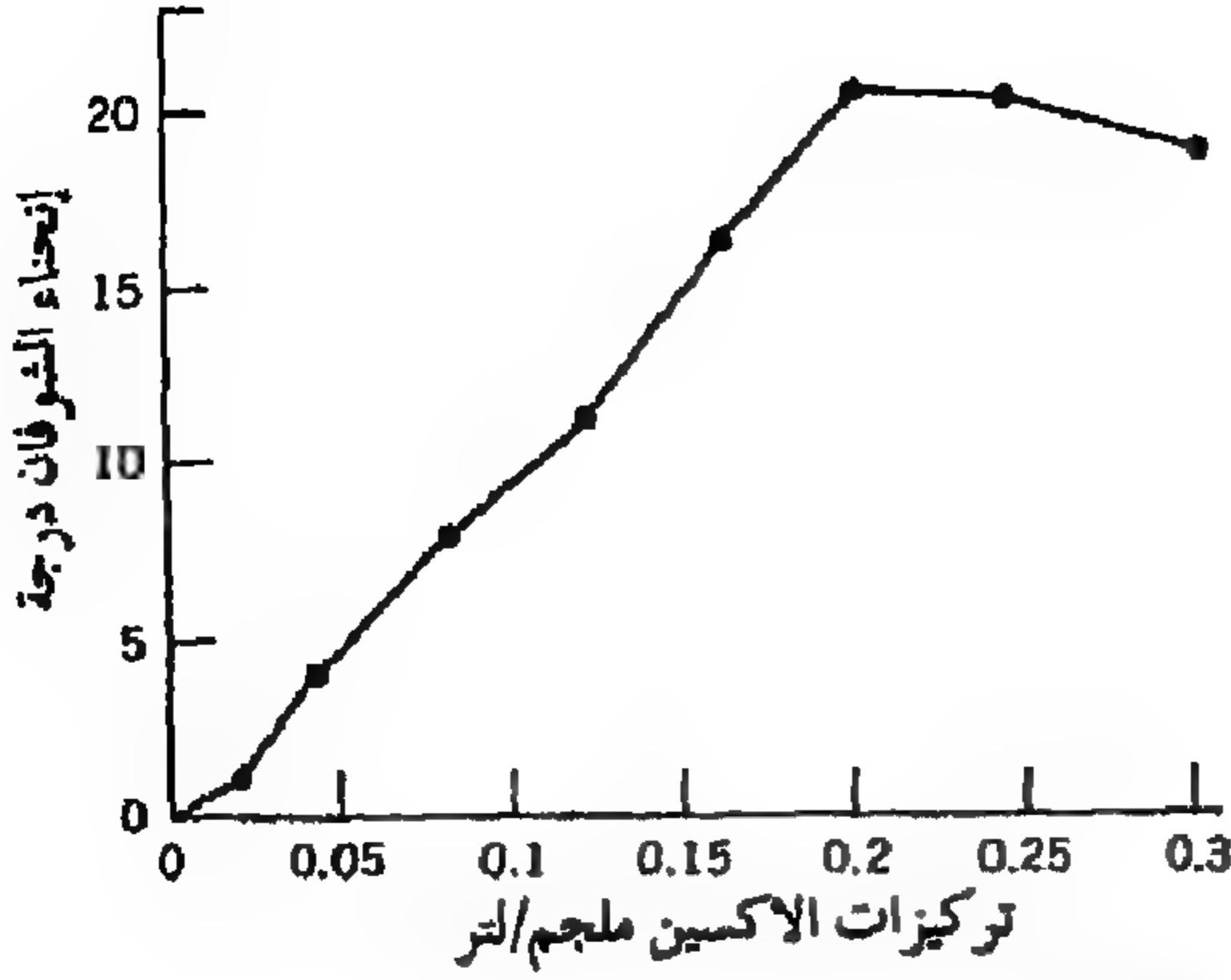
كشف إنحناء بادرات الشوفان Avena curvature test

في بداية هذا الفصل سبق وأن شرحنا باختصار كشف انحناء بادرات الشوفان الذي طوره ونت Went (176). هذا هو أول كشف للأكسين وتقريبا أحسنهم. حساسية هذا الكشف وإمكانية الاعتماد عليه جعلته يستعمل إلى حد الآن، أكثر من أربعين سنة بعد إكتشافه.

قياس نشاط الأكسين بكشف إنحناء بادرات الشوفان يعتمد على إنتقال الأكسين السريع قطبيا في بادرات الشوفان. بسبب هذه الخاصية الأكسين المعطى لجانب واحد من البادرة ينتقل إلى أسفل بسرعة في تلك الجانب ولا ينتقل جانبيا بأي صورة لها تأثير. الفرق في النمو الذي يسببه الأكسين المنتقل إلى أسفل في جانب واحد من البادرة يسبب الإنحناء. هذا الإنحناء يتناسب في حدود معينة مع كمية الأكسين المعطى.

طريقة إجراء كشف إنحناء بادرات الشوفان كما يلي:

- 1— تثبت بادرات الشوفان وتنمى فى الظلام. تنقص حساسية البادرات للأكسين عندما تعرض للضوء الأزرق. الإطالة الزائدة فى السلامة الاولى الغير مرغوب فيها يمكن تجنبها بتعريض البادرات بعد يومين من الانبات للضوء الاحمر لمدة 2-4 ساعات.
 - 2— عندما تصل البادرات إلى 15-30 مم فى الطول يقطع 1 مم من قمة البادرة. بهذا يقطع المصدر الطبيعى للأكسين.
 - 3— نزع جزءاً آخر من القمة ضروريا بعد ثلاثة ساعات لإستئصال الأنسجة المتكونة والتي تنتج أكسين (2-4 مم).
 - 4— الورقة الاولى تظهر بعد نزع الجزء الثانى تسحب بلطف. إتصال هذه الورقة يجب أن يفصل من قاعدة البادرة بحيث تتمدد عدة مليمترات خارج البادرة. من الملاحظ أن الآن هناك ما يثبت مكعب الآجار الذى سأوضح على البادرة.
 - 5— مكعب الآجار الذى يحتوى على الأكسين ممكن وضعه على جهة واحدة من قمة البادرة. الأكسين الذى سينتقل قطبيا إلى أسفل من تلك الجهة للبادرة الذى وضع عليها مكعب الآجار الذى يحتوى على الأكسين.
 - 6— بعد 90 دقيقة، ظلال البادرات تستقبل على ورق البروميد وتصور، هذا يعطى الدارس سجل دائم.
 - 7— يقاس الإنحناء بتسجيل الزاوية بين الخط العمودى والخط المرسوم موازيا للساق المنحنى.
- كشف إنحناء بادرات الشوفان موضح تخطيطيا فى شكل 1-17.
- فى حدود تركيزات معينة من الأكسين هناك علاقة خطية ما بين التركيز وزاوية الانحناء. كما هو موضح فى شكل 17-22 مدى تأثير الأكسين يصل القمة فى حوالى 0.2 ملجم/لتر.



شكل 17-22 : إستجابة بادرات الشوفان لزيادة تركيزات الأكسين (IAA).
(After F.W. Went and K.V. Thimann. 1937. Phytohormones. New York: Macmillan.)

كشف قطع بادرات الشوفان Avena section test

كشف قطع بادرات الشوفان يعتمد فقط على قدرة الأكسين في إطالة الخلايا. إنتقال الأكسين أو اختلاف نمو الجانبين بسبب الأكسين ليس له علاقة هنا.

هذا الكشف باستعمال قطع بادرات الشوفان أول من استعمله بونر (20) Bonner في سنة 1933. منذ ذلك الوقت وجد هذا الكشف إستعمالاً واسعاً نظراً لتطبيقاته وسهولة استعماله. باستعمال كشف قطع بادرات الشوفان يمكن قياس تأثير منظمات النمو على مدى تركيزات واسعة بعكس كشف إنحناء باذرات الشوفان. أضف إلى ذلك فإن كشف قطع باذرات الشوفان لا يتأثر بمشاكل انتقال منظمات النمو كما هو في كشف إنحناء بادرات الشوفان. بعض منظمات النمو لا تنتقل بسرعة كما يفعل الأكسين فهذا لا يمكن استعمال كشف إنحناء باذرات الشوفان عليها. مع هذا فإن كشف إنحناء بادرات الشوفان أكثر حساسية للتركيزات القليلة من الأكسين من كشف قطع الشوفان، ولهذا فإن لهذا الكشف ميزة كبيرة في هذا المجال. هذا يصبح ميزة خاصة عند استخلاص الأكسين من النبات في حالات وجود كميات قليلة منه. للكشف على وجود الأكسين تحت هذه الظروف يجب استعمال كشف بادرات الشوفان.

طريقة كشف قطع باذرات الشوفان كما يلي:

1— بذور الشوفان (برة) من سلالات نقية (مثل الفكتري victory) تثبت وتنمى

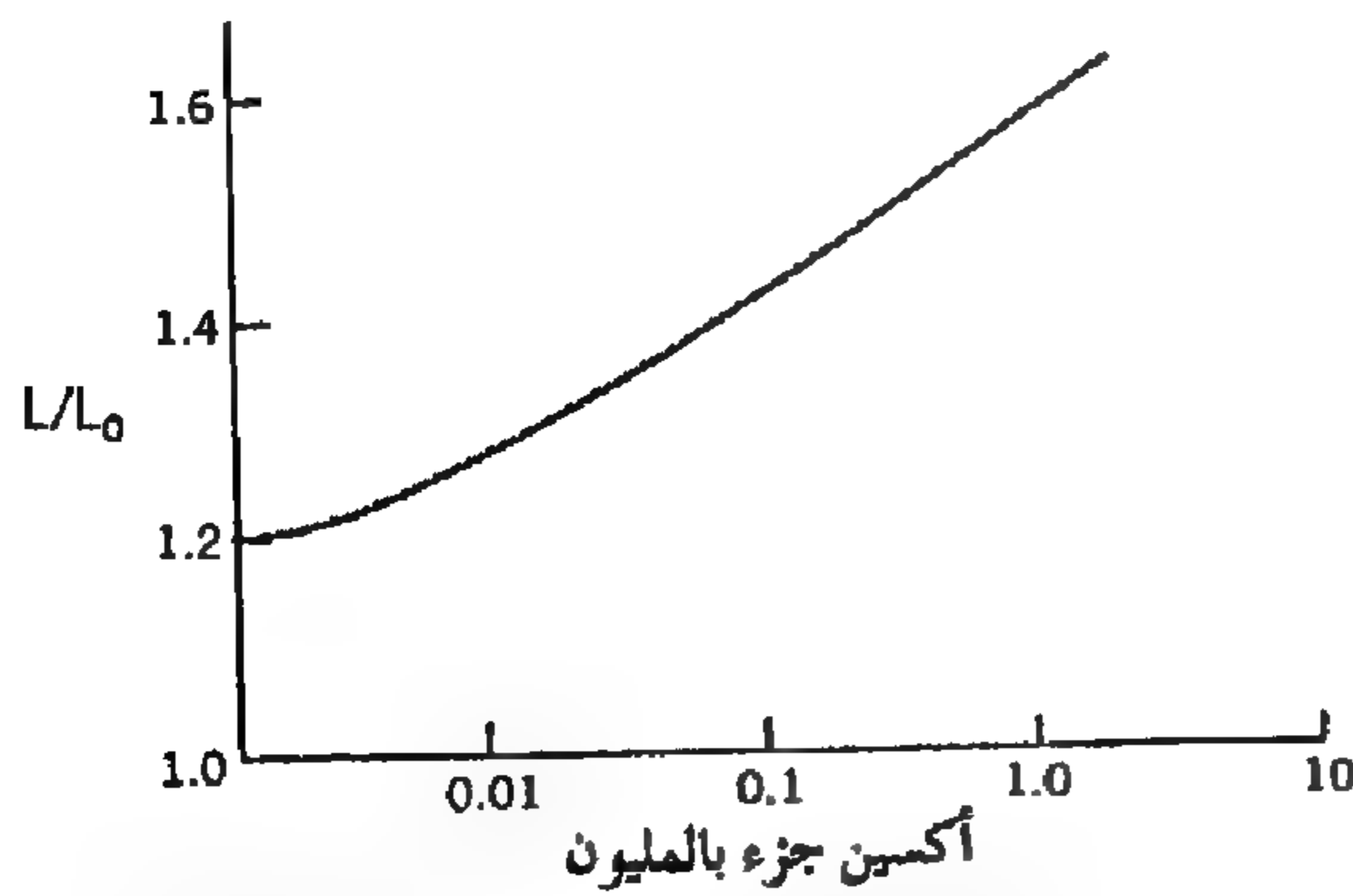
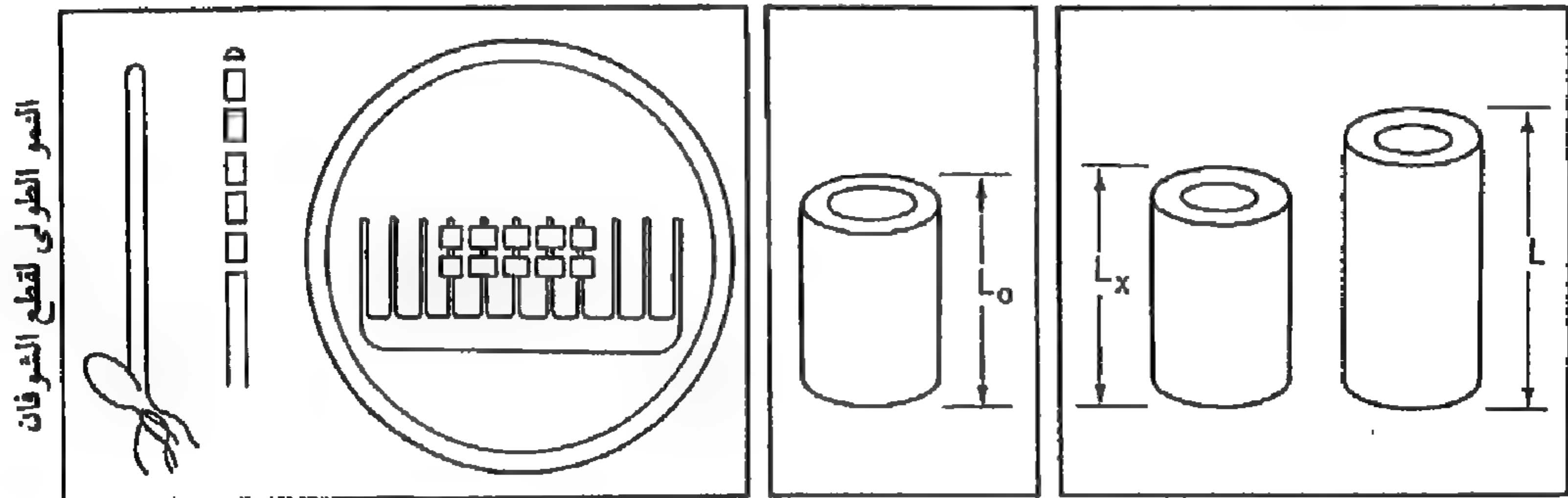
فى الظلام فى درجة حرارة 25°م ونسبة رطوبة حوالى 85%. يمكن إستعمال ضوء أحمر ضعيف فى حجرات النمو.

1- عندما تصل البادرات حوالى 25-30 مم فى الطول ننزع 4 مم من القمم، ثم نحضر قطعة طولها 3-5 مم من كل بادرة.

3- تنقع القطع فى ماء مقطر على الأقل لمدة ساعة وبعدها توزع عشوائيا على أطباق بترى تحتوى على 20 سم³ من المحلول المراد الكشف عليه.

4- بعد 12 أو 24 أو 48 ساعة فى درجة حرارة 25°م تقاس أطوال القطع باستعمال ميكروسكوب التشريح المجهز بميكروميتر عيني. اذا أريد قياس سرعة النمو تقاس اطوال القطع بعد 12 ساعة. واذا اريد قياس النمو تقاس الاطوال بعد 24 أو 48 ساعة.

كشف قطع بادرات الشوفان موضح تخطيطيا فى شكل 17-23.



شكل 17-23 : رسم تخطيطي يوضح كشف قطع الشوفان L_0 = طول القطع الأصلي L_x = طول القطع الغير معاملة بعد طفوها على الماء لفترة التجربة. L = طول القطع المعاملة بعد طفوها فى محلول الاختبار لفترة التجربة. (After L. J. Audus. 1959. Plant growth substances. New York Interscience Publishers.)

فى كشف قطع بادرات الشوفان وجد أن نمو القطع يتناسب مباشرة مع اللوغريتم لتركيز منظم النمو المستعمل (انظر منحنى تأثير التركيزات المختلفة شكل 17-23). هذ بعكس كشف إنحناء بادرات الشوفان والتي فيها التأثير يتناسب مباشرة مع كمية الاكسين المستعمل. كشف إنحناء بادرات الشوفان أكثر حساسية ولكنه مرتبط بمدى قصير من التركيزات.

كشف إنحناء سوق البازلاء المقسومة The split pea stem curvature test

أول من شرح هذا الكشف ونت Went (178) فى سنة 1934 وهو يعتمد كما فى كشف انحناء باذارت الشوفان على اختلاف النمو فى جانبى البادرات. قطع من سوق البازلاء من النوع النقى (مثل ألاسكا) تقطع طوليا وتترك طافية على المحلول المراد الكشف عليه. فى البداية يحدث إنحناء سالب (إنحناء للخارج) هذا بسبب إمتصاص الماء بخلايا البشرة الداخلية. خلايا البشرة تتأثر بالاكسين بزيادة كبيرة فى النمو الطولى وزيادة قليلة جداً فى النمو العرضى ولا يمكن ملاحظتها. بينما خلايا القشرة تتأثر بالأكسين بزيادة فى النمو العرضى كبيرة جداً بالمقارنة بالزيادة فى الطول. ولهذا بعد وضع قطع سوق البازلاء المقسومة محلول الأكسين يحدث إنحناء موجباً. يكون إنحناء قطع سيقان البازلاء المقسومة متناسبا فى حدود معينة مع لوغريتم تركيز الأكسين المستعمل.

طريقة كشف قطع سوق البازلاء المقسومة كما يلى:

1- بذور البازلاء تنبت فى الظلام لمدة ثمانية أيام. البادرات تعرض إلى ثلاثة ساعات ضوء احمر فى اليوم لزيادة حساسيتها للأكسين.

2- تقطع سيقان البازلاء وتنزع منها القمم النامية. ينزع جزءاً طوله $\frac{1}{2}$ إنش ما بين السلامية الثانية والثالثة.

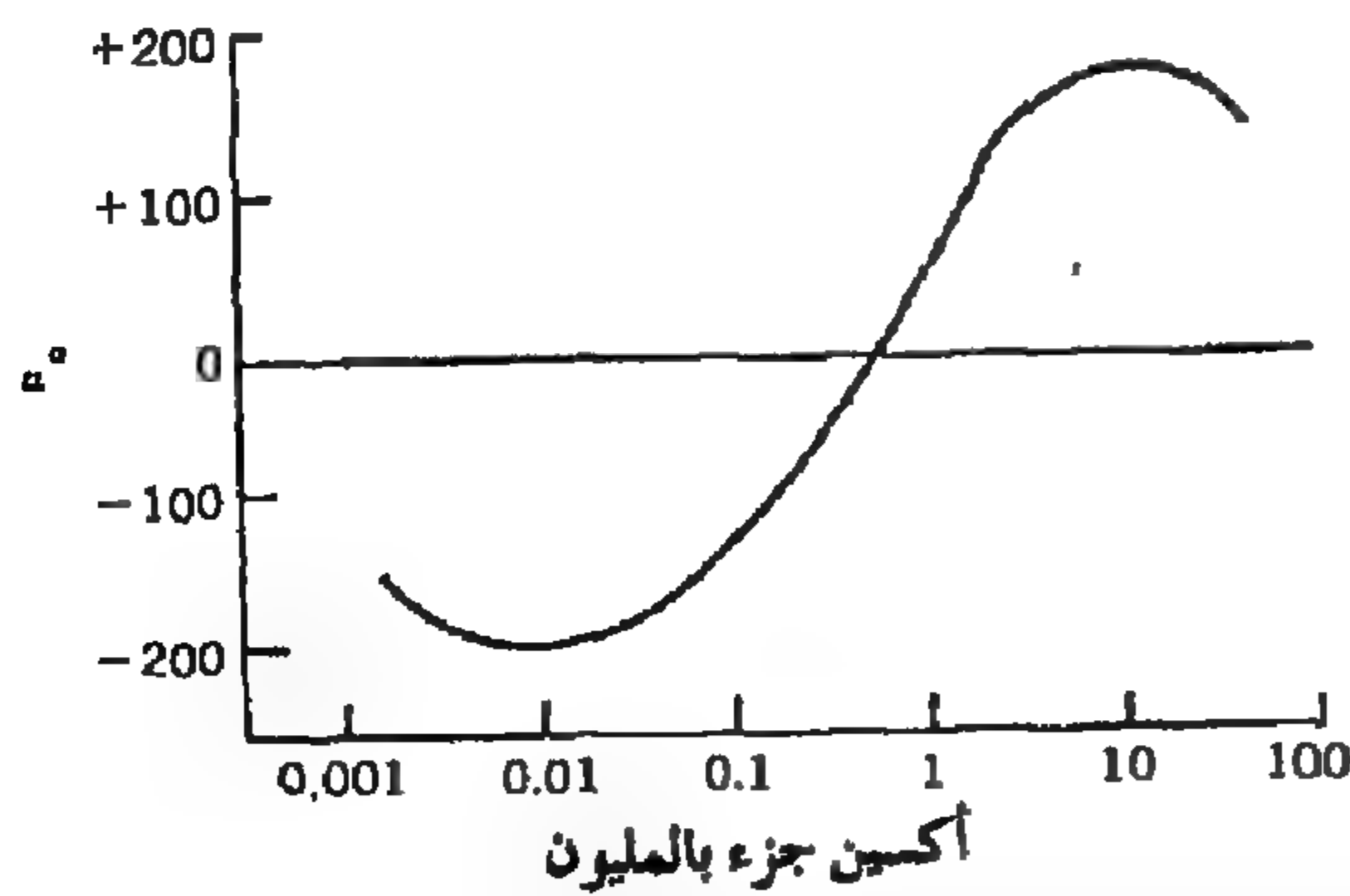
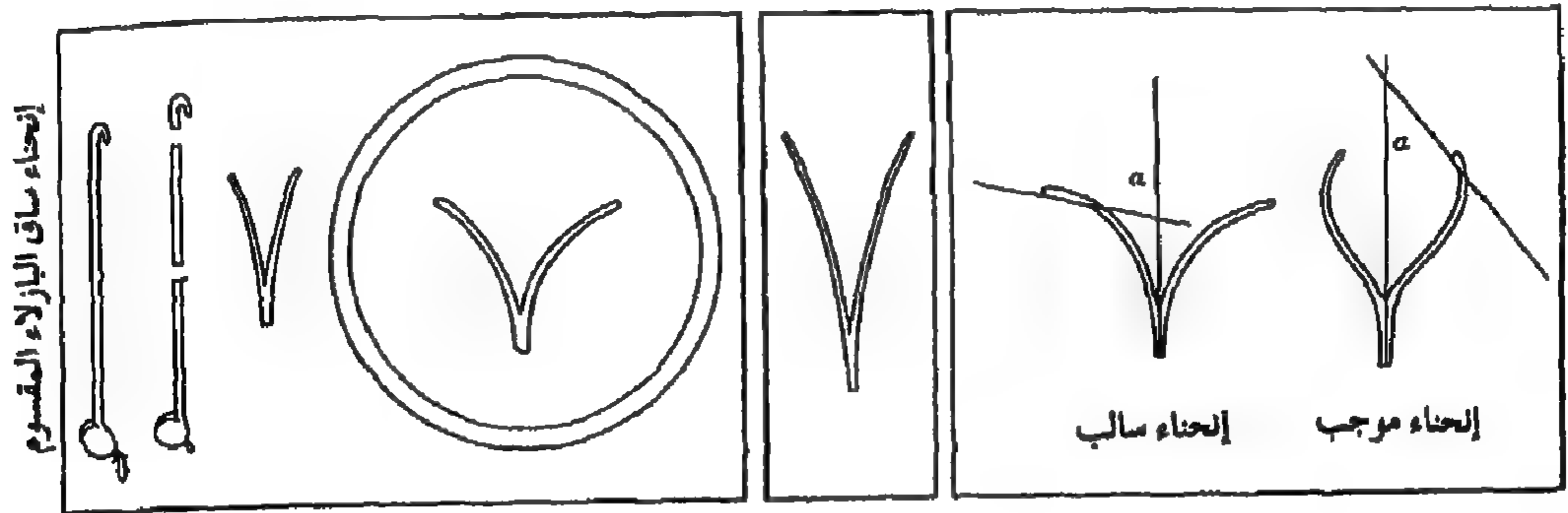
3- تنقع القطع فى ماء مقطر لمدة ساعة للتخلص من أى اكسين موجود فى داخل الخلايا.

4- قطع السيقان تقسم طوليا لحوالي 3 سم وتوضع في أطباق بترى تحتوى على 25 سم³ من محلول الأكسين. في العادة توضع 5 إلى 6 قطع في كل طبق.

5- بعد مدة 6 ساعات إنحناء الجهة المقسومة من السوق تسجل. كشف إنحناء قطع سوق البازلاء المقسومة وضح تخطيطيا في شكل 17-24. كما هو في كشف قطع الشوفان إنتقال الأكسين ليس له تأثيراً في كشف قطع سوق البازلاء المقسومة. ولهذا فان تأثير منظمات النمو التي لا تنتقل بسهولة في أنسجة النبات يمكن الكشف عليها باستعمال كشف قطع سوق البازلاء المقسومة.

كشف تثبيط نمو جذور حب الرشاد Cress root inhibition test

لقد ذكرنا في بداية هذا الفصل أن الجذور أكثر حساسية للأكسين من



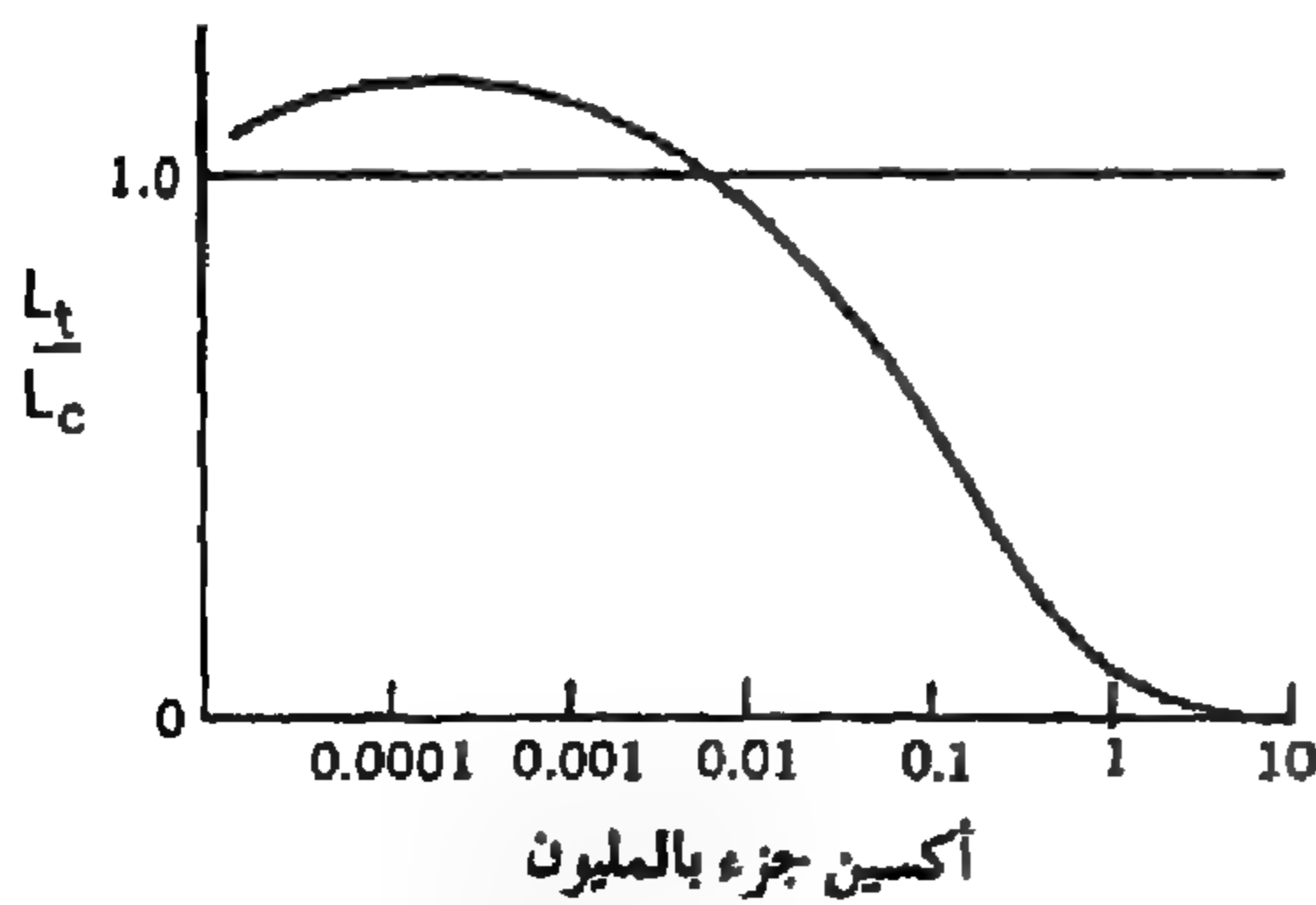
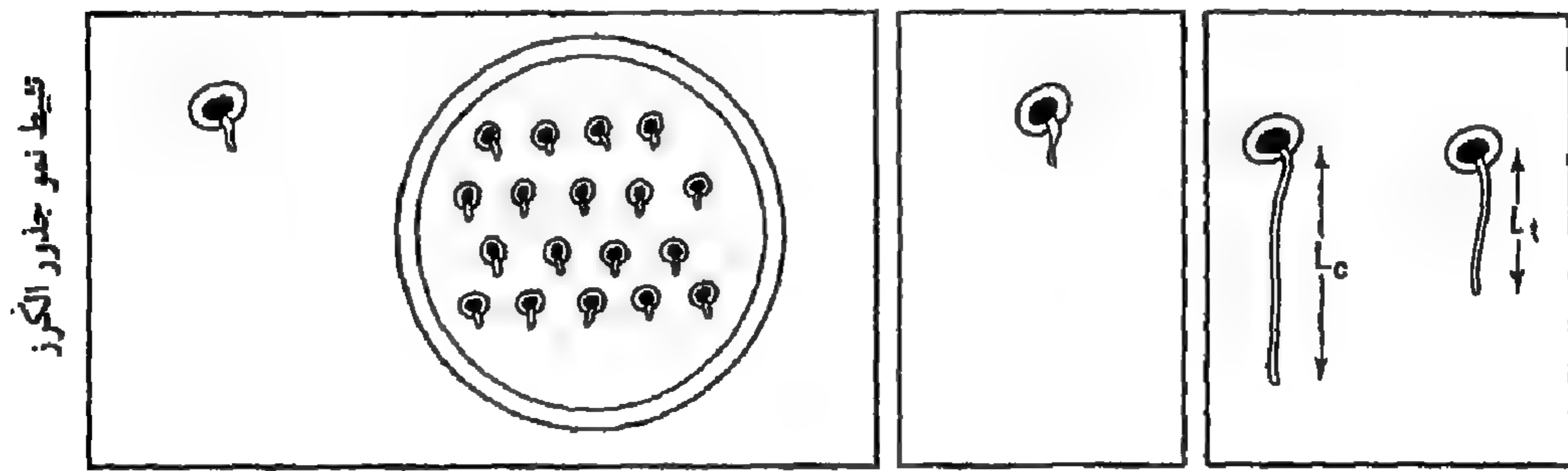
شكل 17-24 : رسم تخطيطي يوضح كشف إنحناء سيقان البازلاء المقسومة.

(After L.J. Audus. 1959, Plant growth substances. New York: Interscience Publishers.)

السوق وان نموها يمكن ان يثبط بتركيزات من الأكسجين التي هي في العادة تزيد النمو في السوق. ولذلك فان تركيزات قليلة من الأكسجين تزيد النمو في الجذور. كشف الجذور له قيمة كبيرة حيث باستعماله يمكن قياس تركيزات قليلة جداً من الأكسجين والتي يمكن أن توجد في مستخلص من النبات. طريقة كشف تثبيط نمو جذور حب الرشاد كما يلي:

- 1- تعقم البذور وتنبت علي ورق ترشيح مبلل بالماء.
- 2- عندما تصل جذور البادرات إلى الطول المطلوب توضع في اطباق بترى تحتوي على 15 سم³ من المحلول المراد الكشف عليه.
- 3- أطوال الجذور تقاس بعد 48 ساعة.

كشف تثبيط نمو جذور حب الرشاد موضح تخطيطياً في شكل (17-25).



شكل 17-25 : رسم توضيحي لكشف جذور الكرز L_0 = طول جذر بادرات المقارنة عند نهاية وقت التجربة. L_1 = طول جذور البادرات المعاملة عند نهاية وقت التجربة.

(After L.J. Audus, 1959. Plant growth substances, New York: Interscience Publishers.)

هناك طرق أخرى للكشف على الأكسين. بعضها لاستعمالات معينة وأخرى لاستعمالات عامة. طرق الكشف المذكورة سابقا هي الأكثر استعمالا وخاصة الاستعمالات العامة. من الطرق الأربعة المذكورة كشف إنحاء باذرات الشوفان هي الأحسن للتحليل الكمي، ولكنها محدودة للمركبات التي تنتقل قطبيا وبسرعة. كشف قطع الشوفان وكشف قطع سوق البازلء المقسومة يمكن أن تستعمل في التركيزات العالية ولكنها لا تستعمل للتعين الكمي للأكسين في تركيزاته القليلة مثل تلك الموجودة في مستخلص النبات. كشف تثبيط نمو جذور الكرز أكثر حساسية من كشف انحاء باذرات الشوفان. حيث يمكن استعماله للكشف على الأكسين في تركيزات قليلة مثل الواحد في المليون من المليجرام. اختلاف قليل في تركيز الأكسين لا يمكن تعيينه بكشف نمو الجذور، استجابة هذا الكشف تقريبا يتناسب مع لوغريتم تركيز الأكسين.

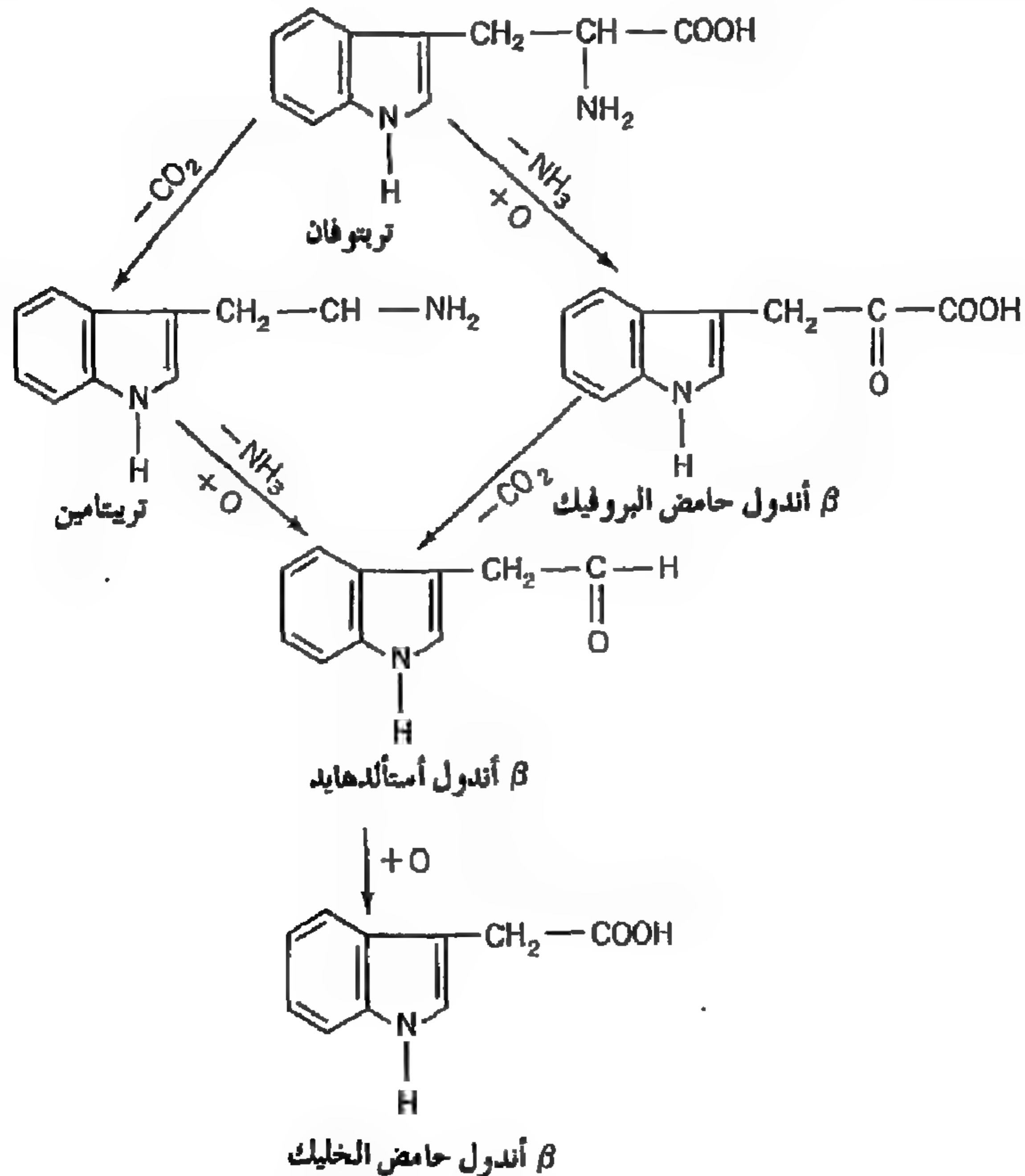
تخليق الأكسين Biosynthesis of auxin

في بداية الدراسة على الأكسين وجد بونر Bonner (19) أن عفن الخبز *rhizopus suinus* يزيد من إنتاج الأكسين عندما ينمو في بيئة تحتوي على الببتون *peptone*. هذا العفن في ذلك الوقت كان أحسن مصدر للأكسين الطبيعي. هذه الزيادة في الأكسين ناتجة من تأكسد الأحماض الأمينية للببتون. بعد مرور ثلاثة سنوات تايمان Thimann (162) وضح أن هذا العفن يستطيع تحويل الحامض الأميني تريبتوفان إلى أكسين (IAA). إلى يومنا هذا التريبتوفان يعتبر هو المادة الأولية للأكسين (IAA).

الحصول على الأكسين بطريقة مطولة من الإستخلاصات هي مصدر الخطأ في بحوث الأكسين المبكرة. لقد وجد ان غليان أجزاء النبات (87) والإستخلاص في درجات حرارة منخفضة (184) تقلل كثيرا من إنتاج الأكسين. هذا الاكتشاف دعم مقترحات إسكوج وتايمان Skoog and Thimann (156) بأن إنتاج الأكسين هي عملية إنزيمية. أخيراً انزيماً يستطيع تحويل التريبتوفان إلى أكسين (IAA) استخلصه ويلدمان ومن معه wildman et-al (183) من أوراق السبانخ.

دراسة مطولة على وجود إنزيم يستطيع تحويل التريبتوفان الى أكسين IAA في باذرات الشوفان وضحت علاقة وطيدة بين توزيع الاكسين والانزيم (182). الإنزيم موجود بكميات كبيرة في القمم ويتناقص كلما تبتعد عن القمة إلى قواعد البادرات.

طريقة تخليق الاكسين IAA من التريبتوفان موضحة تخطيطيا في شكل (26-17). جوردن ونييفا Gordon and Nieva وجدوا أن أقراص من الاوراق أو مستخلص من اوراق نبات الأناناس اذا خرجت مع التريبتوفان فإن تريتامين أو الاندول حامض البيروفيك أو IAA تتكون. لقد اقترحا أن IAA يتكون من التريبتوفان باحدى طريقتين مختلفتين. إما بانتزاع الامونيا من التريبتوفان ليتكون الاندول حامض البيروفيك هذا بدوره يفقد ثاني او أكسيد الكربون ليكون



شكل 26-17 : التفاعل المحتمل الموصل لتكوين الأكسين من التريبتوفان.

الاندول حامض الالدهايد. أو بطريقة نزع ثانى اكسيد الكربون من الترييتوفان ليكون ترييتامين ثم تنزع الامونيا ليكون الاندول حامض الالدهايد. بأى طريقة من هذه الطرق فان الاندول حامض الالدهايد يتكون فلهذا أعتبر المادة الاولى للأكسين IAA فى النبات. هذين الطريقتين أو على الاقل طريقة واحدة وجدت فى عينات مختلفة من النبات (106، 119، 131). شروين Sherwin (150) لاحظ وجود ترييتوفان ديكربوكسيليز فى بادرات الخيار، هذا الانزيم يحول الترييتوفان إلى الترييتامين فى النبات. كذلك وجد تروس Truelsen (169) نشاط ترييتوفان ترنمينيز فى عدة انواع من النبات لقد اعتقد أن الاندول حامض البيروفيك يتكون من الترييتوفان بطريقة التبادل الأمينى. الاندول حامض الالدهايد يتأكسد ليكون IAA. تحول الاندول حامض الالدهايد إلى اكسين IAA حدث فى عدة مناسبات باستعمال مستخلص الأنزيم من نباتات مختلفة (152).

جوردن Gordon (77) فى مراجعة لموضوع تخليق الأكسين، أقترح أن الأكسين يمكن أن ينتج بطرق مختلفة خلال نمو النبات. بالأحرى فإنه من الممكن أن يتكون الأكسين بطريقة مختلفة عنها فى الاوراق أو فى قمم البادرات .. إلخ. لقد أعطى مثلا تأكسد الجلوكوز فى النبات حيث أن هناك طرق مختلفة لتأكسد الجلوكوز خلال فترات نمو النبات.

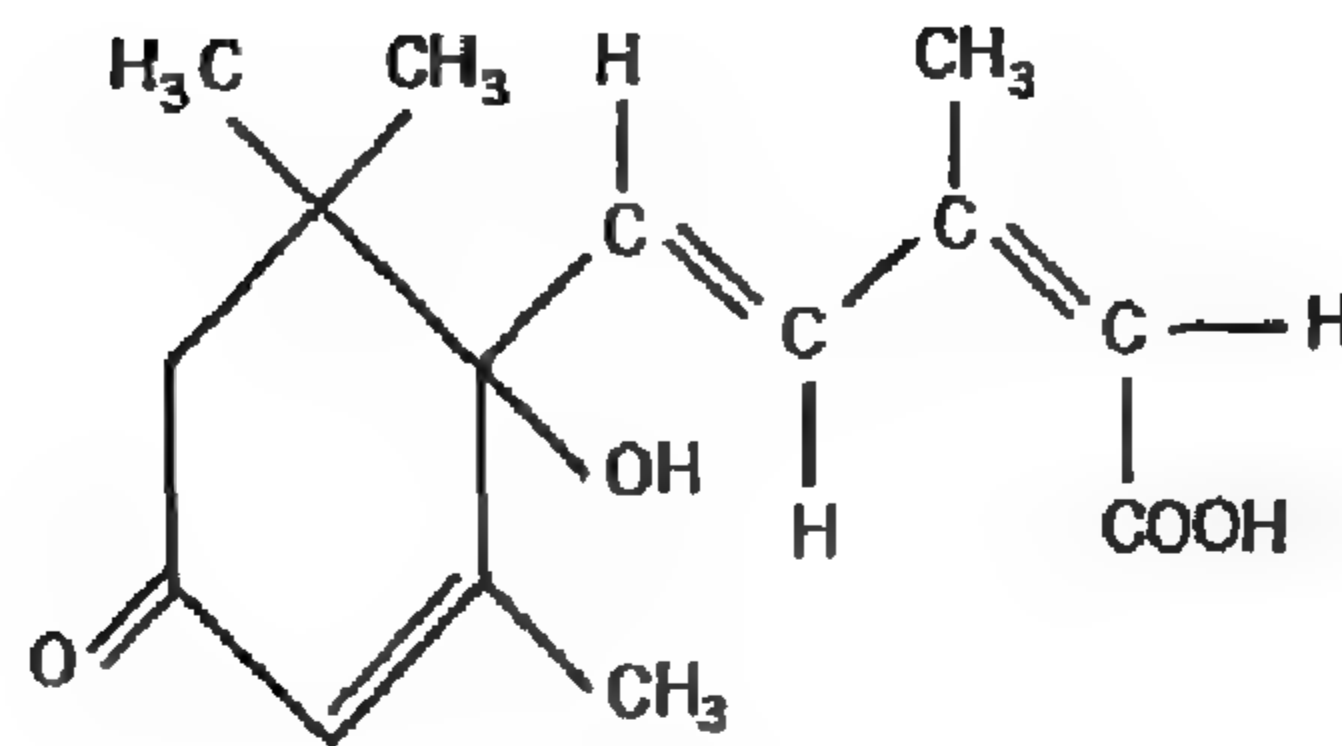
وجود الاندول اسيتونيتريل (IAN) فى بعض النباتات يدل على وجود طريقة أخرى لتخليق الأكسين. فى بعض انواع النبات IAN الذى ليس له نشاط أكسينى يستطيع أن يتحول بسرعة إلى أكسين (IAA) فى وجود الأنزيم نيتريليز. هناك اعتقاد عام أن IAN لا يوجد فى حالة حرة فى النبات ولكنه فى مكونات ثيوجلوكوسيد thioglucoside أو جلوكوبراسيسين glucobrassicin (132).

الهormونات النباتية الأخرى Other plant hormones

أبسجن Abscisin II

فى سنة 1965 إستخلص مجموعة من العلماء فى جامعة كاليفورنيا (ديفز)

مثبط للنمو من ثمار القطن سموه أبسجن II (127). التركيب الجزيئي للأبسجن II كما هو موضح:



Abscisin II

منذ فصل الأبسجن II والتعرف على خواصه وجد له مدى واسع من التأثيرات البيولوجية. مثلاً اسرعه في سقوط الفاكهة (خاصة في القطن) وشحوب الاوراق في بعض أنواع من النبات (7)؛ وتثبيط زيادة الطول في قطع بادرات الشوفان المتسبب من الأكسين (136، 148)؛ وتثبيط إنبات بذور الدردار ash والسلاطه lettuce (140، 145). وتثبيط التزهير في نبات اللوليوم Lolium (62) temulentum؛ ويعاكس تأثير الجبرلين في إنتاج α أميليز في طبقات الاليزون المفصولة من الشعير (9943).

إيجلز وويرنج Eagles and Wareing (60، 61) إستخلصا في سنة 1963 مثبط غير نقى متراكم في أوراق نبات البتولا birch. عندما تعامل أوراق البتولا بالمثبط فإن البرعم الطرفي يتوقف تماماً عن النمو. هذا قاد إيجلز وويرنج للاعتقاد بأن هذا المركب يسبب السبات وأعطى اسم دورمين dormin قبل أن يفصل من النبات.

نتيجة لذلك كمفورت Comfort ومساعديه فصلوا دورمين في حالة نقية من مستخلص الميثانول لأوراق الجميز sycamore. درست هذه المجموعة خواص المثبط الطبيعية والكيماوية قادتهم إلى التعرف أن دورمين مشابه للأبسجن II (48، 49). حيث أن الأبسجن II فصل من ثلاثة أنواع مختلفة من النبات فقد أعتقد أن الأبسجن II يوجد في نباتات كثيرة.

في أحوال كثيرة من نمو النبات حامض الإبسيزيك (ABA) يمكن أن يعاكس

أو تعاكسه الأكسينات والجبرلينات والسيتوكينينات. مثلاً تثبيط الإنبات في بذور السلاطة بحامض الإبسيزيك يمكن اعكاسه بالكاينتين (140). حامض الجبرليك (GA) يمكن أن يتغلب على تأثير حامض الابسيزيك المثبط على إنبات بذور الدردار (157)، وعلى ظهور براعم البطاطس، وعلى إطالة قطع أوراق الذرة الطويلة (70). الإسراع في سقوط أعناق الأوراق في بادرات القطن بحامض الإبسيزيك يمكن أن نمنعه بالأكسين (174). كذلك حامض الإبسيزيك يمنع إنتاج الإيثيلين بسبب الأكسين (111). إنه غير واضح كيف حامض الإبسيزيك يعكس أو تعاكسه الهرمونات التي تزيد النمو. يمكن حامض الأبسيزيك ينافس هرمونات النمو في بعض مواقع الانزيمات الخاصة. لو هذا صحيح كان تأثير حامض الإبسيزيك يمكن معادلته بزيادة كمية كافية من تركيزات هرمونات النمو العالية، ولكن هذا لم يسجل. هناك طريقتين أخريين، حامض الإبسيزيك يمكن ينافس تأثير هرمونات النمو بمنع تكوينها الحيوى أو باسراع تخميلها في النبات. مثلاً باعطاء حامض الابسيزيك يخفض من المحتوى الجبرلينى في بادرات الذرة، هذا يدل على أن حامض الابسيزيك يمنع التكوين الحيوى للجبرلين (174).

الانتقال Translocation يحدث تخليق حامض الإبسيزيك في الأوراق النامية ومن هناك ينتقل بسهولة إلى القمم النامية من خلال أعناق الأوراق وأنسجة سيقان النبات. سرعة حركته على الأقل في القطن حوالي 20 إلى 30 مم/ساعة (95). تقريباً إنتقال حامض الأبسيزيك يحدث في اللحاء وفي بعض الأحوال في الخشب. تحليل محتويات الاناييب الغربالية للحاء وسائل الخشب وجد أنه يحتوى على حامض الابسيزيك (132).

التركيب Chemistry حامض الابسيزيك هو سسكويتربين sesquiterpene وهو مركب يتكون من ثلاث وحدات أيسوبرين isoprene. حيث أن الجبرلين كذلك أيسوبرين ومثل حامض الأبسيزيك يبدأ تخليقه من الميفالونيت mevalonate. يبدو أن الخطوات الأولى في تكوين هذين الهرمونين يحدث بنفس الخطوات.

وضح فيليبس Phillips (132) أن إعطاء النباتات الراقية ميثالونيت يتكون منها حامض الأبسيسيك. بعض البحوث يعتقدون أن حامض الأبسيسيك يحدث نتيجة التأكسد الضوئي للزنتوفيلز xanthophylls مثل الفايلولكستين violaxanthin. هذا الاعتقاد مبنى على أساس التشابه بين التركيب الجزيئى لهذين المركبين.

حامض الثروماتيك Traumatic acid

تكوين أنسجة الجروح على النباتات التي تجرح بطريقة أو أخرى (كما في التشذيب) ظاهرة كثيرة الحدوث. في النصف الثاني من القرن التاسع عشر اقترح أن الأنسجة المعطوبة يمكن أن تنتج مادة، عندما تنتقل هذه المادة إلى الخلايا المجاورة الغير معطوبة تجعلها خلايا مرستيمية (13). هبرلاندرت (89) Haberlandt في سنة 1913 وضح أن مستخلص من خلايا معطوبة يستطيع أن يسبب الانقسام اذا أعطى إلى خلايا غير معطوبة.

بحوث أخرى وخاصة بحوث وهنلت Wehnelt (175) وبونر وانجلش (26) Bonner and english قادت إلى استخلاص مركب نشط جداً في تسبب الانقسام في خلايا قرون الفول الخضراء. هذا الهرمون سلسلة مستقيمة حامض الدايكربوكسيلك dicarboxylic acid أعطى إسم حامض الثروماتيك. تركيبه كالاتى: $HOOC - CH = CH - (CH_2) - COOH$

تأثير حامض الثروماتيك في تسبب إنقسام الخلايا ليس عاماً. في الحقيقة معظم أنسجة النبات لا تستجيب لحامض الثروماتيك، هذا يقترح أن يمكن يكون هرمون خاص بالجروح في أنسجة قرون الفول (52).

الكالينس Calines

تتراكم المعلومات أن تأثيرات الأكسين على النمو في الجذور والسوق والاوراق ليست بالتفاعلات المنفصلة ولكن يدخل فيها هرمونات طبيعية أخرى.

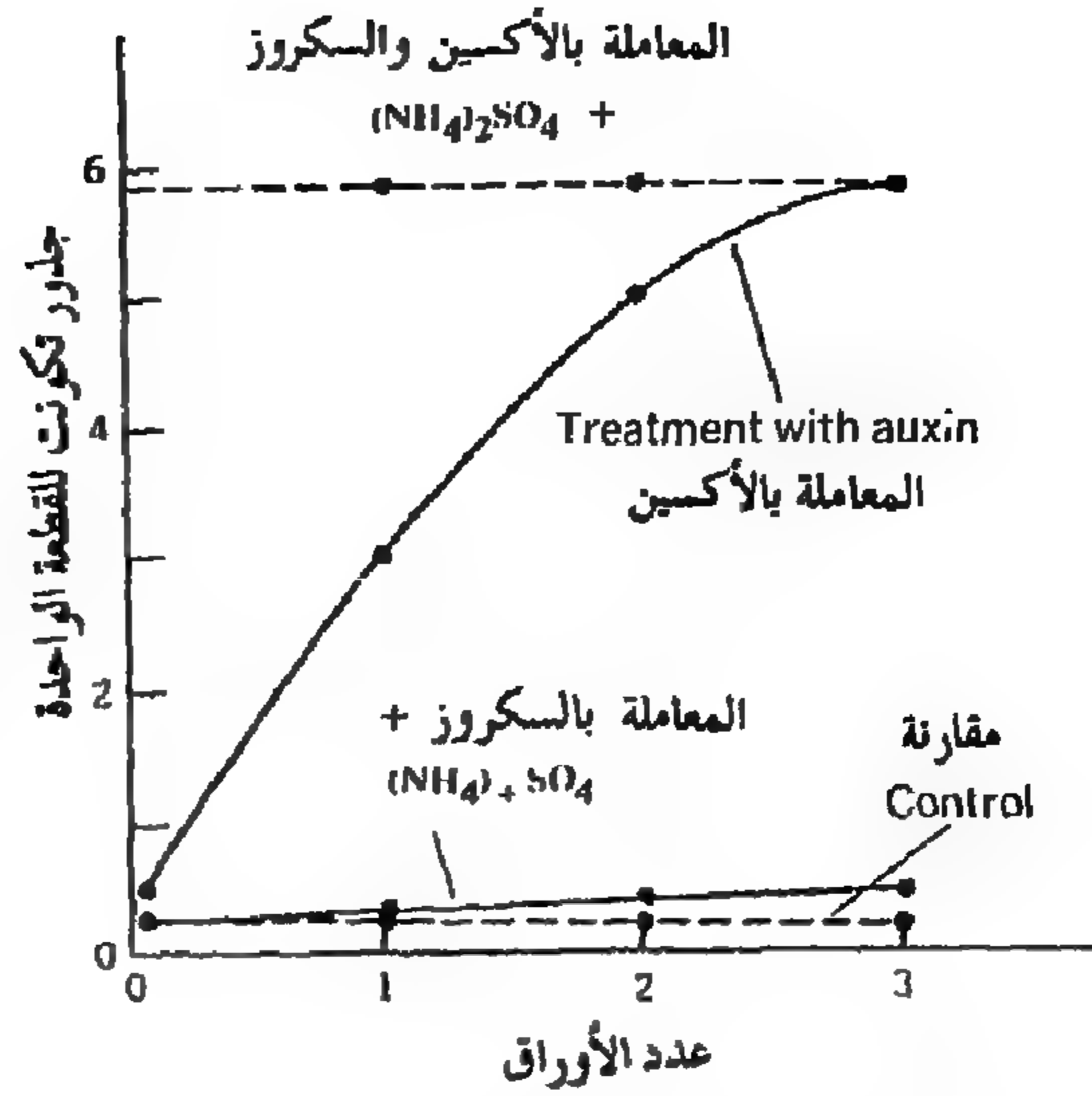
هذه الهرمونات كما أقترح يجب وجودها في تركيزات معينة ليتسنى للأكسين تسبب تأثيراته على النمو. هناك دلائل غير مباشرة لوجود ثلاثة من هذه الهرمونات: ريزوكالين rhizocaline (كالين الجذور) وكاولوكالين caulocaline (كالين السوق) وفيلوكالين phyllocaline (كالين الاوراق).

لقد لوحظ أن وجود الاوراق والبراعم على قطع السيقان ضروريا لإنشاء الجذور بالأكسين. وفي الواقع وفي بعض الحالات عدد معين من الاوراق ضروريا لظهور الجذور. في محاولة لتفسير هذه الظاهرة هناك قسمين من التفكير 1- أن الاوراق تنتج مركب، هذا المركب مع الأكسين يسبب تكوين الجذور. 2- الاوراق لا تنتج أى هرمون خاص بالجذور ولكنها فقط توفر المواد الغذائية التي هي ضرورية لنمو الجذور.

بويلين وونت Bouillenne and Went (28) أول من أقترحا وجود هرمون مكون للجذور ينتج في الاوراق وينتقل قطبيا إلى أسفل في السوق. سميا هذا الهرمون ريزوكالين أخيرا بحث قام به كوبر Cooper (47) ساند هذه الملاحظات. حيث وجد أن قطع سيقان الليمون تتأثر بالأكسين بإنشاء جذور عرضية. مع ذلك لو نزع جزء الساق الذي يحتوى على الجذور ثم أعطى النبات أكسين مرة أخرى فانه لا يكون جذور مع وجود الاوراق التي تعطي المواد الغذائية. اقترح كوبر أن هناك قيمة محدودة من الريزوكالين الذي أستنفد في إعطائه كمية الأكسين الاولى. في السنوات التالية هناك عديد من البحوث تساند نظرية الريزوكالين. مع ذلك لم يحدث ان يفصل الريزوكالين هذا يتركنا فقط مع الدلائل الغير مباشرة على وجوده.

من جهة أخرى فان أفريك ومن معه Van Overbeek et-al (172) قدم توضيح مقنع أن ظهور الجذور على قطع سوق الخبزة hibiscus يعتمد اعتماداً كلياً على المواد الغذائية المنتجة في الاوراق. لقد وضحوا أن تأثير الاوراق على تكوين الجذور يمكن أن يحل محله سكر ومركب نيتروجين (شكل 17 - 27).

وجود هرمون مكون للسوق إقترحه أولا وونت في سنة 1938 الذي سماه



شكل 17-27 : تحفيز الأوراق لقطع الخبيزة الحمراء التي تكون عليها جذور بالمعاملة بالأكسين تأثير الأوراق المحفز يمكن أن يحل محله 4% سكروروز و 0.1% $(NH_4)_2SO_4$.

(After J. van Overbeek et al. 1946. Am. J. Botany 33:100.)

كاولوكالين (179). يتكون هذا الهرمون في الجذور وينتقل إلى مناطق تأثيره في السوق. مع ذلك هناك دلائل متضاربة من بحوث وضحت نمو أجزاء من السوق في الضوء على مواد غير عضوية بسيطة (113، 153). شرح ونت (180) هذه النتائج كحالات غير اعتيادية فيها الكايلوكالين يتكون في السوق.

الفيلوكالين كذلك سماه ونت (180) يزيد من تطور الطبقات الوسطى في الأوراق. تكوينه يحدث في وجود الضوء فقط أي أنه ينتج بالكيمياء الضوئية (82). مكان إنتاجه الحقيقي لم يعرف ولكن على الأقل باحث واحد اقترح ان يكون الفلقات. بونر ومن معه (18) وضحوا أن نمو أقراص من الأوراق في محلول سكر يزيد كثيراً بإضافة مستخلص فلقات البازلاء. هل هذا نتيجة عوامل النمو الموجودة في المستخلص أو راجع لوجود مركب خاص، لا نعلم. مرة أخرى إلى حين فصل الفيلوكالين لا نستطيع إلا أن نستدل على وجوده

الفيتامينات Vitamins

الفيتامينات هي مركبات عضوية في تركيزات منخفضة تستطيع أن تساعد أو تنظم بعض المهمات في تفاعلات الخلايا. معظم النباتات الراقية تستطيع أن تكون جميع الفيتامينات الضرورية لنموه العادي. بينما الحيوان لا يستطيع ذلك. لهذا الفيتامينات يجب أن تكون في غذاء معظم الحيوانات.

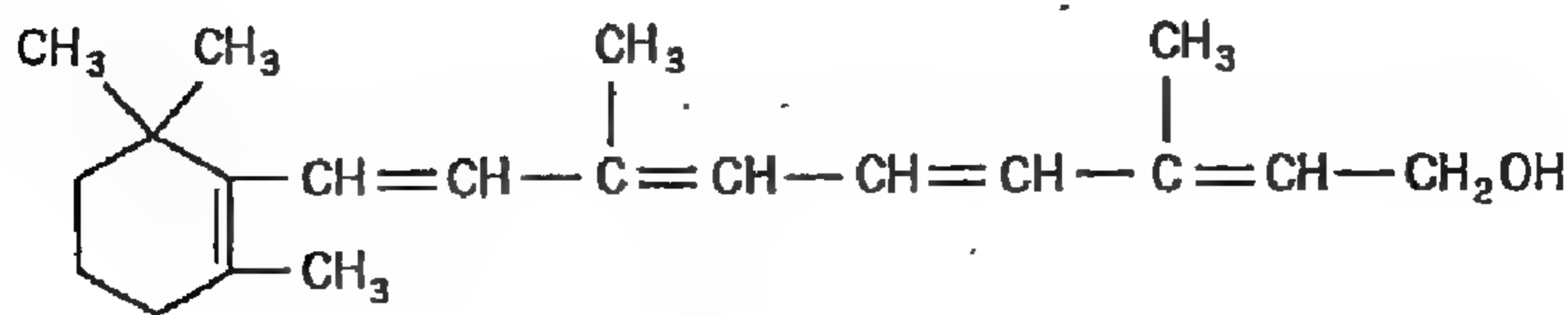
حيث أن النباتات تستطيع أن تكون الفيتامينات فانه من الصعب دراسة تأثيرها على النبات. مثلاً في دراسة تأثير الفيتامينات على الحيوان يمكن أن نعطيها غذاء بدون فيتامين لدراسة تأثير نقص الفيتامين، مع هذا في معظم الأحيان تأثير الفيتامينات على النبات يمكن أن يعرف من مهمته في تأثيراته الحيوية في الحيوان. بالطبع إثبات تجريبي مباشر مرغوب فيه، لقد طورت طرق أخيراً للتعرف على تأثيرات نقص الفيتامينات في النبات.

طريقة لدراسة مهمة الفيتامينات في النبات هي فصل ونمو عضو من النبات (مثلاً جذر) غير قادر لتكوين فيتامين معين. تحت الظروف العادية الفيتامين الناقص ينتقل من مكان إنتاجه إلى العضو الذي يحتاج إليه. فصل هذا العضو وتنميته يسمح للباحث دراسة مهمة الفيتامين في تطوير ذلك العضو.

طريقة أخرى لإنشاء نقص فيتامين في النبات هي إزالة العوامل الضرورية لتكوين هذا الفيتامين من المحيط حوالى ذلك النبات. مثلاً فيتامينات كثيرة تحتاج الضوء حتى تتكون طبيعياً في النبات (3)، لذلك النمو في الظلام يسبب نقصاً للفيتامين.

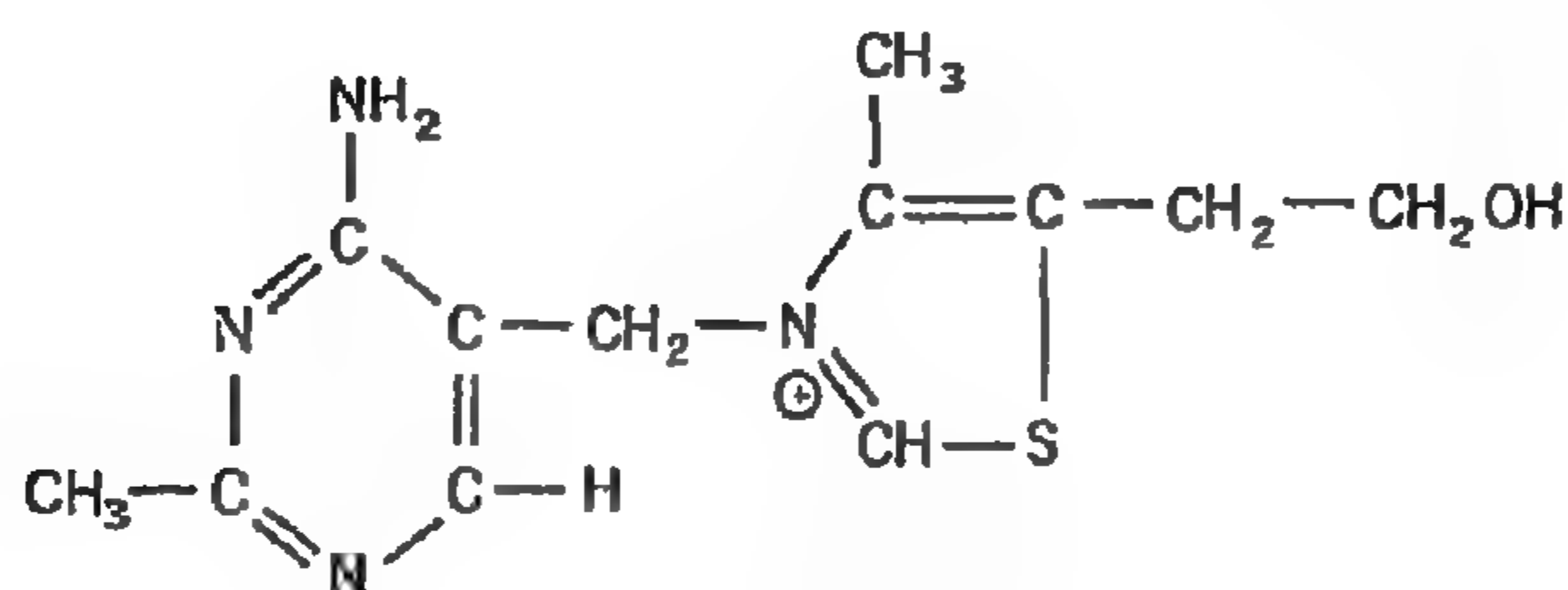
فيتامين آ Vitamin A : فيتامين آ لا يوجد في النبات إلى حد الآن. مع أن المواد الأولية لفيتامين آ الكراتينويدز carotenoids توجد في جميع أجزاء النبات وهي تتكون في نفس العضو التي توجد به (22). لقد سبق أن ناقشنا مهمات الكراتينويدز في النبات في الفصل الخاص بالتمثيل الضوئي.

تكوين الكراتينويدز يمكن أن يحدث في الظلام، ولكن الضوء يزيد من سرعته (3). إنتقال فيتامين آ لم يوضح إلى حد الآن وحيث أنه ينتج في جميع أجزاء النبات، أذن إنتقاله من عضو إلى آخر ليس له أهمية كبيرة. التركيب الكيميائي لفيتامين آ كما هو موضح:

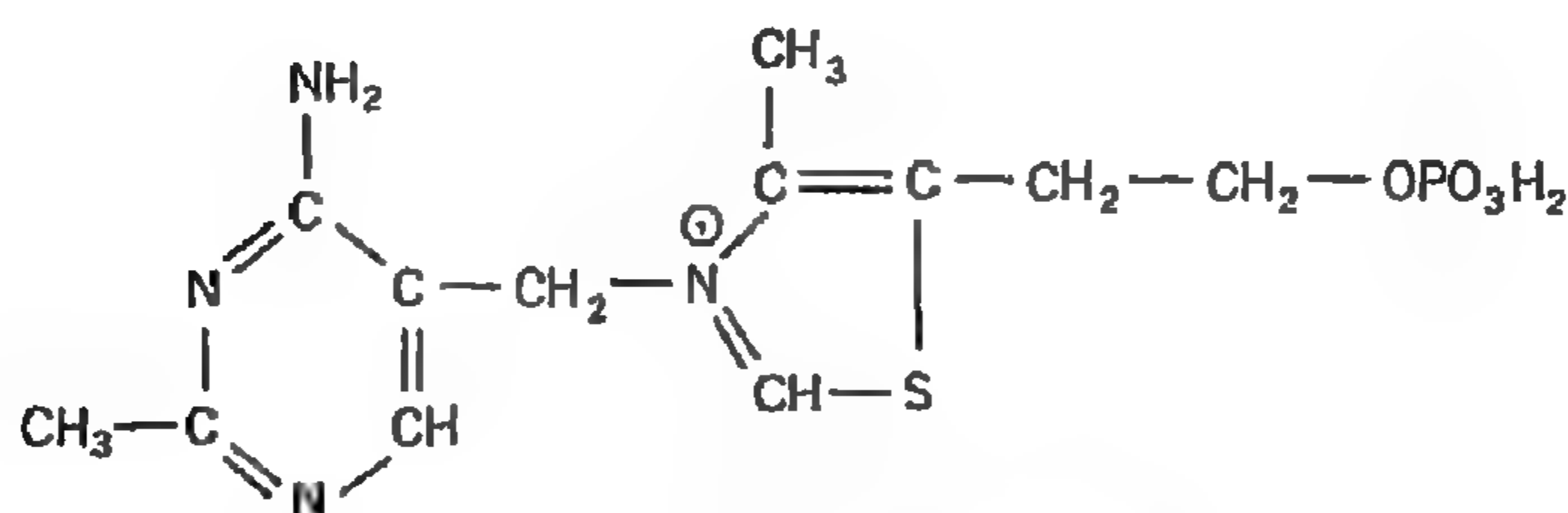


Vitamin A

ثيامين (فيتامين ب ١) **Thiamine (Vitamin B₁)** : أهمية التباين للنشاط الحيوى للخلايا معروف من دوره كمساعد إنزيم فى إزالة ثانى اكسيد الكربون لـ α احماض الكيتو α keto acids (مثلا البيروفيت و α كيتو جلوفاريت). فيتامين ب عامة يوجد فى شكلين، شكل حر وهو الثيامين وشكل مربوط يعرف بالثيامين بيروفسفيت. فى حبوب النجيليات والتي توجد فيها كمية كبيرة من الثيامين الشكل الحر هو السائد (130). تقريبا هذا الشكل هو الذى يوجد به الفيتامين المخزون. مع ذلك الشكل النشط للفيتامين هو الثيامين بيروفسفيت الذى يتكون بتحول البيروفسفيت من ATP إلى الثيامين، التركيب الكيميائى للثيامين والثيامين بيروفسفيت كما هو موضح:



Thiamine

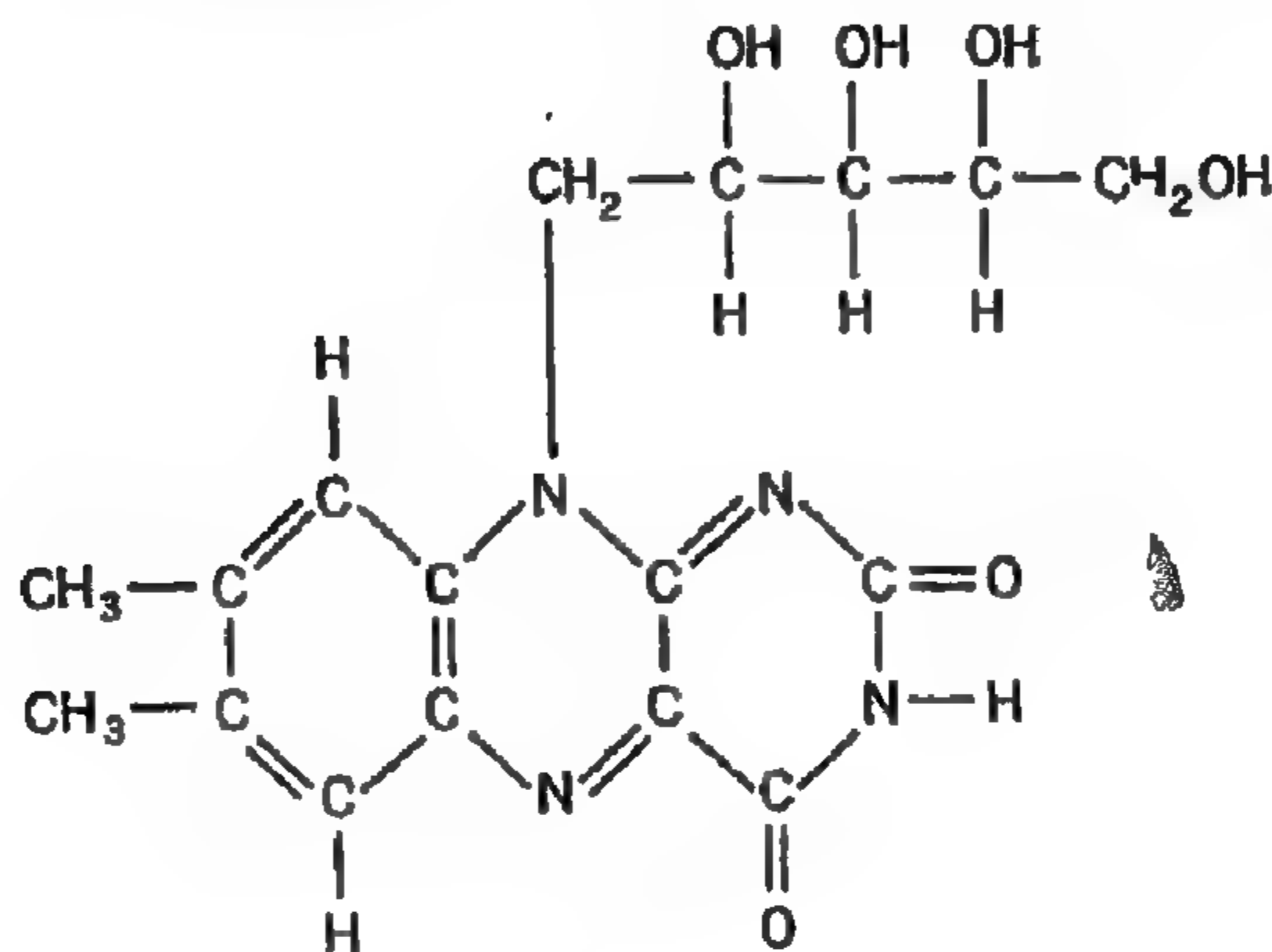


Thiamine pyrophosphate

يوجد الثيامين فى تركيزات عالية فى المناطق النشطة فى النمو من النبات (21). هناك دلائل على أن تكوين الثيامين يحدث فى الاوراق (21) وفى الغالب يعتمد على وجود الضوء (24).

يمكن توضيح نقص الثيامين فى مزرعة معقمة للجذور المفصولة، فى هذه المزرعة لا يحدث نمو عادى إلا اذا أضيف الثيامين. تقريبا المجموع الجذرى لمعظم النباتات لا تكون كميات كافية من الثيامين لمواجهة إحتياجها. تجارب نزع اللحاء لنباتات الطماطم وضحت أن الثيامين ينتقل من الاوراق إلى الجذور فى اللحاء (27).

ريبوفلافين (فيتامين ب₂) Riboflavin (vitamin B₂): يوجد ريبوفلافين في النباتات عامة (3) والذي يوجد بشكل مربوط. مهمة الريبوفلافين كجزء من الانزيم المساعد فلافين مونونيوكلوتايد (FMN) و فلافين أدنين داينيوكلوتايد (FAD) واللذان يدخلان في التأكسد البيولوجي. كذلك يعتقد البعض أن FMN يدخل في التمثيل الضوئي حيث يشارك في إنتقال الإلكترونات. التركيب الكيماوي للريبوفلافين كالآتي:

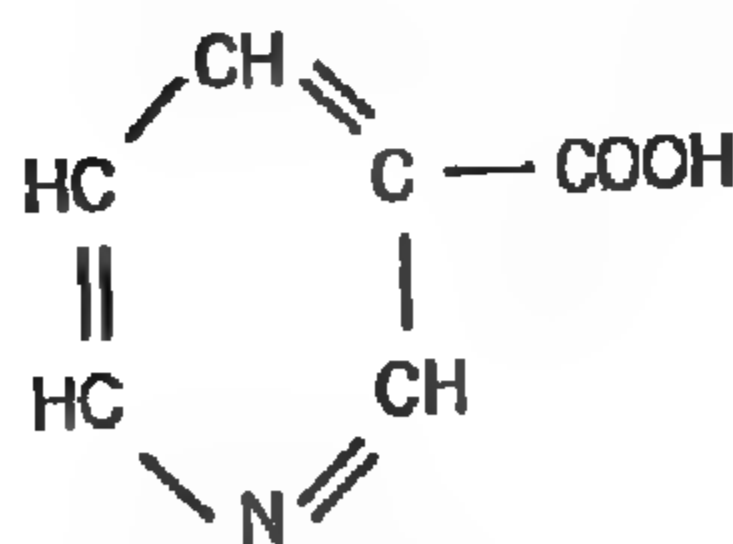


Riboflavin

حيث أن الريبوفلافين ينتج بكميات كافية في كل اجزاء النبات فان علامات نقصانه لا تظهر على النبات. تقارير قليلة عن زيادة نمو النبات باضافة الريبوفلافين لم تؤكد بعد، يمكن الريبوفلافين أن يدخل في ميكانيكية تخميل الأكسين (69).

حامض النيكوتين (نياسين) Nicotinic acid (niacin): أهمية حامض النيكوتين البيولوجية عرفت عندما وجد عامة في شكل NAD و NADP كمساعد إنزيم في عمليات كثيرة من إنتقال الايدروجين. حامض النيكوتين يوجد بكثرة في النبات (88) ومع الريبوفلافين يوجد بتركيزات عالية غير إعتيادية في حبوب القمح (92).

التركيب الكيماوي لحامض النيكوتين كالآتي:

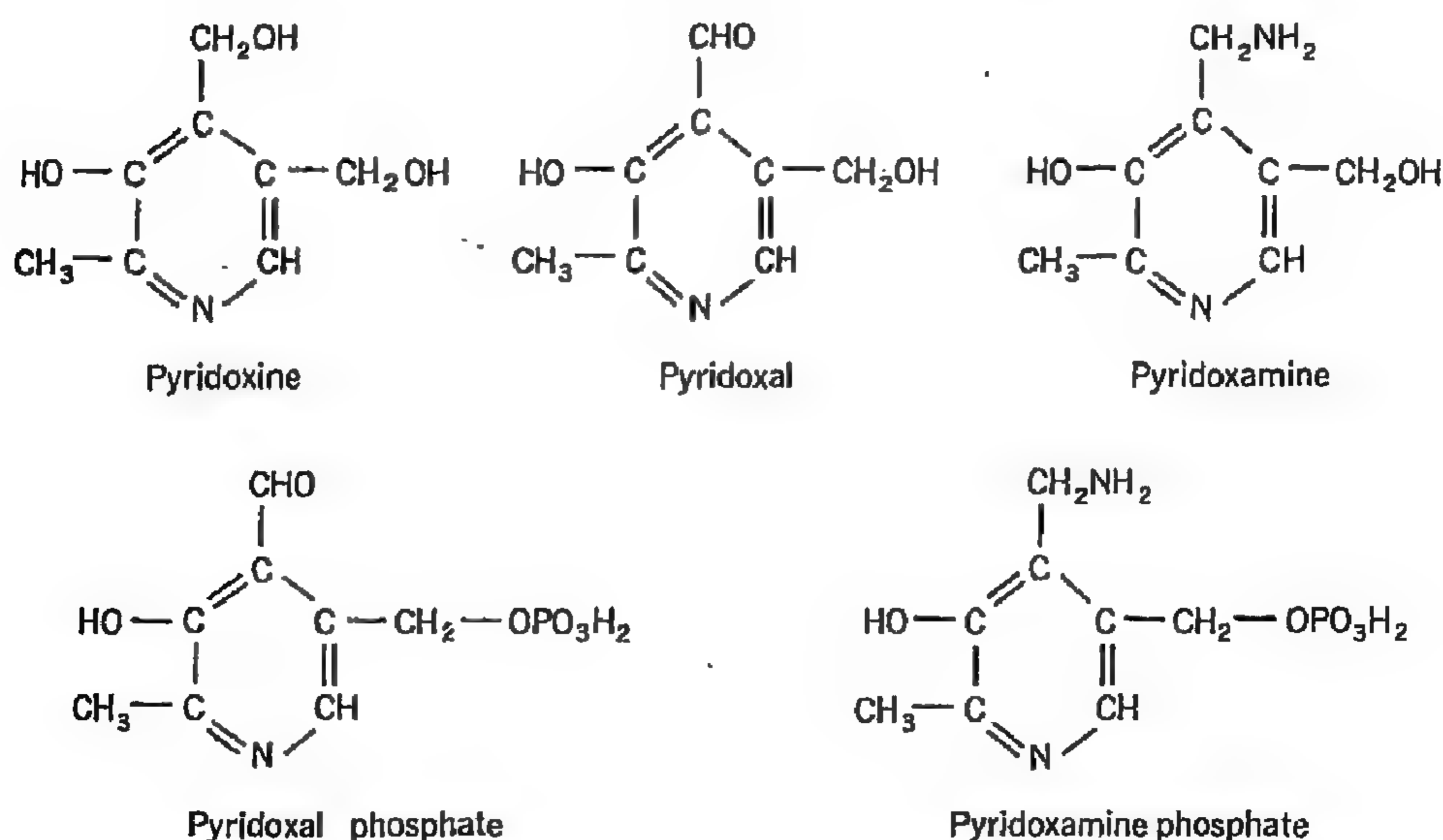


Nicotinic acid

ظواهر نقصانه يمكن تمييزه بسهولة في مزرعة الجذور المفصولة، حيث حامض النيكوتين لا يتكون بكميات كافية في معظم الجذور لمواجهة احتياجات النمو العادي. إنقسام الخلايا وإتساعها وأعداد صفوف الخلايا كلها يمكن أن تنقص في مزرعة الجذور المنفصلة نتيجة لنقص حامض النيكوتين (4).

الحقيقة أنه قد اقترح أن يكون التريتوفان هو المادة الأولية لحامض النيكوتين (94) والأكسين (162) قاد لدراسة إمكانية تداخل بين الأكسين وحامض النيكوتين. جالستون Galston (68) وجد أن حامض النيكوتين له تأثير مساعد مع الأكسين في تكوين الجذور. زيادة إلى ذلك وجد أن الأكسين يمنع نمو البراعم المتسبب بحامض النيكوتين. بدون شك هذه التداخلات سببها أن هذين المركبين لهما نفس المادة الأولية وهي التريتوفان.

بيردكسين وبيردكسال وبيردكسامين (فيتامين B₆ المركب) Pyridoxine, Pyridoxal, and Pyridoxamine (vitamin B₆ complex)
 لا يعتبر أحدها فيتاميناً، حيث كل الثلاثة نشطة في غذاء النبات. مع ذلك لقد اقترح أن بيردكسين يتحول إلى بيردكسال ثم إلى بيردكسامين فوسفيت. مشتقات الفوسفيت وخاصة بيردكسال فوسفيت يمثل الشكل النشط للبيردكسين. التركيب الكيماوي للمكونات الثلاثة لـ B₆ المركب ومشتقاتها الفوسفيتية كالآتي:



فيتامين B₆ موزع في جميع أجزاء النبات، يوجد في السوق والأوراق والجذور والبذور والثمار (24). مع ذلك هناك دلائل على أن معظم الفيتامين الموجود في الجذور منتقل إليها من الأوراق. حيث أن فيتامين B₆ عامل ضروري للنمو في مزارع الجذور. بالإضافة نزع اللحاء لاعناق الأوراق والسوق ينتج عنه تراكم فيتامين B₆ فوق الجزء المنزوع. هذه التجارب كذلك أوضحت أن فيتامين B₆ ينتقل في أنسجة اللحاء وعامة في اتجاه انتقال المواد الغذائية.

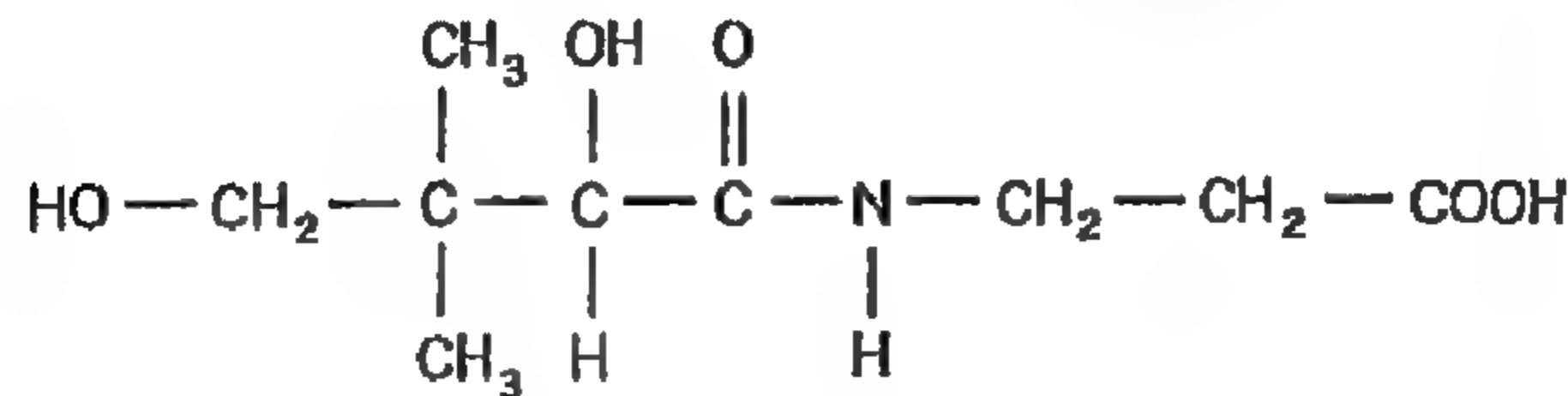
المستراند Almestrand (9، 10) لاحظ نقص في إنقسام الخلايا في الجذور المفصولة نتيجة لنقص فيتامين B₆. منافسة دكسوزيبردكسين desoxypyridoxine للبردكسين يسبب نقص في نمو مزرعة جذور الطماطم والذي يمكن التغلب عليه بزيادة بيروودكسين (17).

أهم عمل فسيولوجي لفيتامين B₆ يمكن إيجاده في مشاركته للبيروودكسال فوسفيت كمساعد إنزيم في التغيرات الحيوية الأمنية. تفاعلات نزع الأمونيا وثاني أكسيد الكربون أهم عمل لهذا الفيتامين. كذلك لقد اقترح أن فيتامين B₆ يمكن أن يشارك في تكوين التريبتوفان وحامض النيكوتين.

حامض البنتوثنيك Pantothenic acid : يوجد حامض البنتوثنيك في معظم أجزاء النبات، يقول بونر ودورلاند Bonner and Dorland (25) أنه يتكون في معظم هذه الأجزاء. أعلا تركيزات لحامض البنتوثنيك وجدت في طبقة الأليرون لحبوب القمح (92).

من النادر أن يوجد حامض البنتوثنيك في شكل منفصل، عمليا كله موجود في شكل مساعد انزيم A. مساعد الانزيم A يدخل في تفاعلات الانتقال من جزيء إلى آخر والذي لها أهمية كبيرة في التغيرات الحيوية للكربوايدرات والدهن.

التركيب الكيماوي لحامض البنتوثنيك كالاتي :

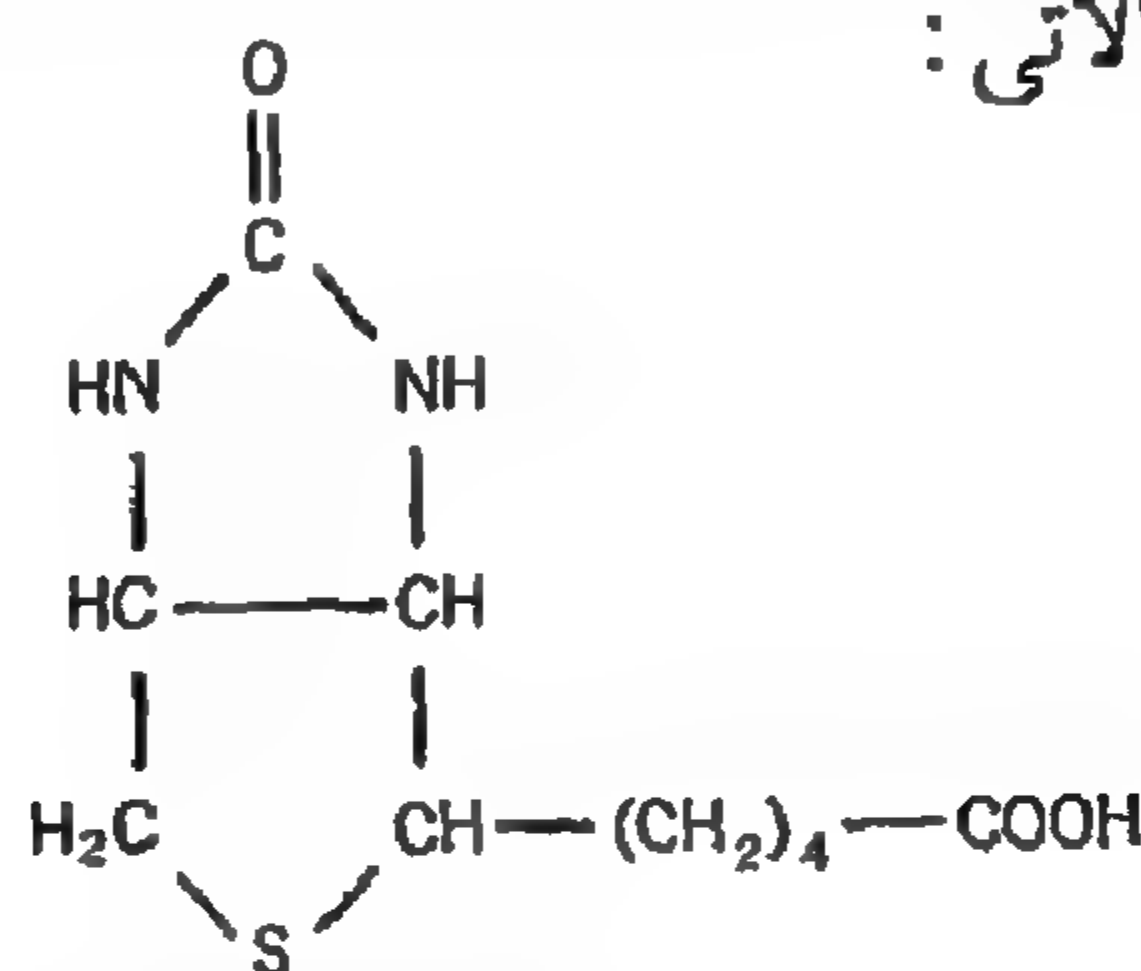


Pantothenic acid

إلى حد الآن لم توضح نقصان النمو في النبات بنقص حامض البنتوثنيك

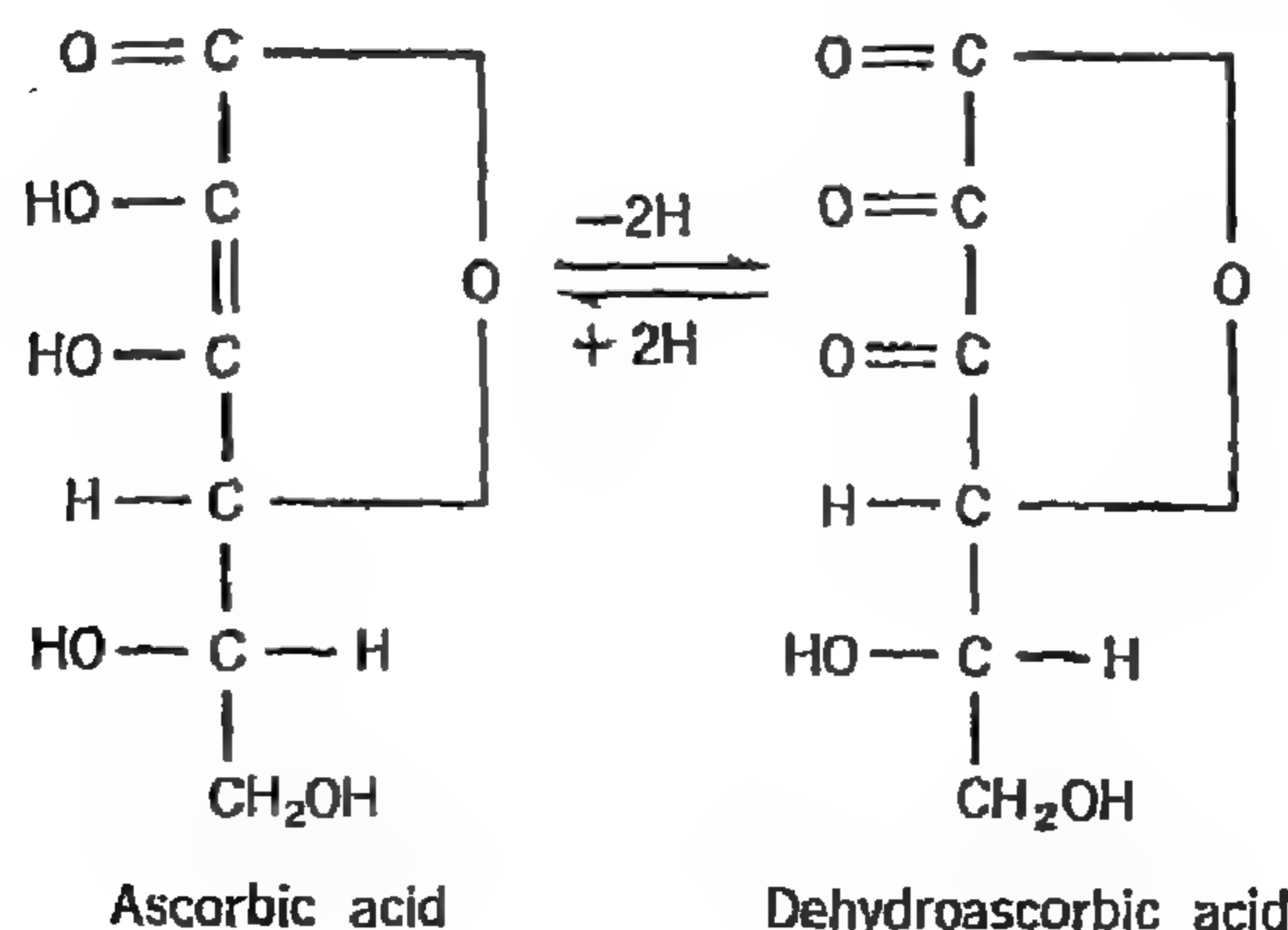
استغلال حامض الخليك كمصدر للكربون في أزهار الطماطم المنفصلة نقص بنقصان حامض البنتوثنيك (110). لقد اقترح كذلك أن حامض البنتوثنيك يمكن أن يدخل في التزامن الضوئي للنبات (105).

بيوتين Biotin : وجد البيوتين في جميع اجزاء النباتات الراقية (24، 159) نشاط البيوتين في النباتات الراقية نسبيا غير معروف، معظم معلوماتنا عن نشاطه في النشاط الحيوي للخلية جاء من بحوث على كائنات دقيقة. الفيتامين نشط في التغيرات الحيوية لحامض الاسبرتيك وتفاعلات نزع ثاني اكسيد الكربون للمواد المتوسطة لدورة إكربس Kerbs cycle وتكوين حامض الأوليك oleic acid (67). التركيب الكيميائي للبايوتين كالآتي :



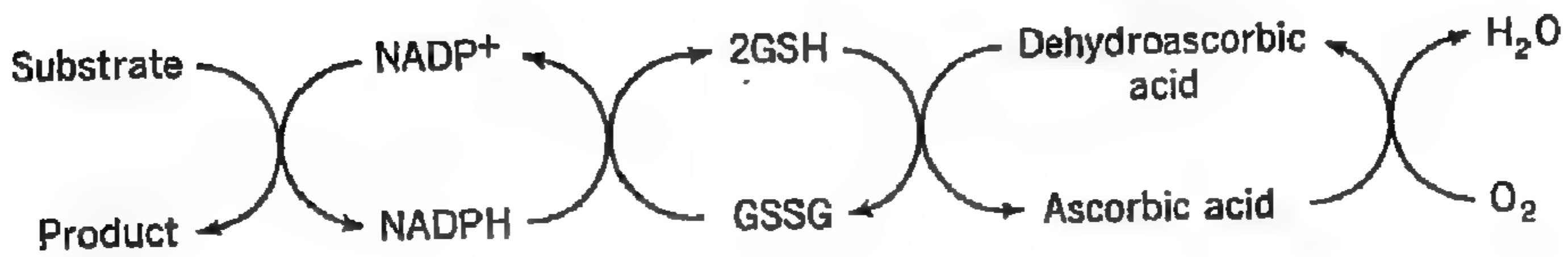
Biotin

حامض الاسكوربيك (فيتامين C) Ascorbic acid (vitamin c) : يوجد حامض الاسكوربيك في جميع اجزاء النبات، أعلى تركيزات وجدت في الاوراق الخضراء وفي بعض الفاكهة (3). معظمه يوجد بشكل حامض الاسكوربيك، ولكن كميات قليلة بشكل متأكسد، كذلك بصفة عامة يوجد حامض الديهايدرو سكوربيك. انتقال الفيتامين في النبات لم يوضح بعد. التركيب الكيميائي لحامض الاسكوربيك في شكله المختزل والمؤكسد كالآتي :



حامض الاسكوربيك يتأكسد بسرعة إلى حامض الديهايدرو سكروبيك الذى بدوره يمكن أن يختزل مرة أخرى بالانزيمات المحتوية على النحاس، إنزيم حامض الاسكوربيك أكسيديز يوجد فى النبات. بسبب قدرته على التأكسد والاختزال المتعكس حامض الاسكوربيك اقترح أن يكون عامل مساعد فى العمليات الفوسفورية فى التمثيل الضوئى (12)، ومنظم مهم لحالات التأكسد والاختزال للبروتوبلازم، وكمؤثر فى حالة تأكسد ونشاط انزيمات SH (3).

فيتامين C يمكن ان يدخل فى انتقال الايدروجين من NADPH إلى الأكسجين بالقيام بدوائر من تفاعلات تأكسد واختزال تقترن بحالات تأكسد واختزال للجلاثنون (GSSG إلى GSH). مسار الإلكترون كما يلى :



فيتامين K : Vitamin K K فى النباتات الراقية ثابت الوجود (93). أعلى تركيزات للفيتامين موجود فى البلاستيدات الخضراء (50) الذى يمكن ان يكون نشط كعامل مساعد فى سلسلة من انتقال الإلكترون فى التمثيل الضوئى (11). لم نعرف مهمة أخرى لفيتامين K فى النبات غير انتقال الإلكترون.

استكشاف مهمة الفيتامينات المختلفة فى النشاط الحيوى للخلايا هو عمل أكاديمى أكثر منه ضرورة. كقاعدة النبات الأخضر العادى لا يعانى من نقص فى الفيتامينات لأنها تكون ما تحتاجه. تلك الأعضاء من النبات الذى لا تكون كميات كافية من الفيتامينات لمواجهة احتياجاتها تنقل إليها من أعضاء أخرى. لهذا السبب أعضاء النبات مثل الجذور لو فصلت فى مزرعة تحتاج فى بعض الأحيان إلى زيادة بعض الفيتامينات.

REFERENCES

1. Ables, F. B. 1967. Mechanism of action of abscission accelerators. *Physiol. Plant.* 20:442.
2. Aberg, B. 1958. Ascorbic acid. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 6:479. Berlin: Springer.
3. Aberg, B. 1961. Vitamins as growth factors in higher plants. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 14:418. Berlin: Springer.
4. Addicott, F. T. 1941. Effects of root-growth hormones on the meristem of excised pea roots. *Botan. Gaz.* 102:576.
5. Addicott, F. T., and R. S. Lynch. 1951. Acceleration and retardation of abscission by indole-acetic acid. *Science* 114:688.
6. Addicott, F. T., and R. S. Lynch. 1955. Physiology of abscission. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 6:211.
7. Addicott, F. T., K. Ohkuma, and O. E. Smith. 1965. 149th Meeting of the Am. Chem. Soc. Detroit, Michigan.
8. Addicott, F. T., O. E. Smith, and J. L. Lyon. 1965. Some physiological properties of abscisin II. *Plant Physiol.* 40: Suppl. XXVI.
9. Almestrand, A. 1950. Growth factor requirements of isolated wheat roots. *Physiol. Plant.* 3:293.
10. Almestrand, A. 1951. The effects of pyridoxine on the growth of isolated grass roots. *Physiol. Plant.* 4:224.
11. Arnon, D. I. 1959. Chloroplasts and photosynthesis. In *The photochemical apparatus—its structure and function. Brookhaven Symp. Biol.* 11:181.
12. Arnon, D. I., F. R. Whatley, and M. B. Allen. 1955. Vitamin K as a cofactor of photosynthetic phosphorylation. *Biochim. Biophys. Acta* 16:607.
13. Audus, L. J. 1959. *Plant growth substances*. New York: Interscience Publishers.
14. Beck, W. A. 1941. Production of solutes in growing epidermal cells. *Plant Physiol.* 16:637.
15. Beyer, A. 1928. Beiträge zum Problem der Reizleitung. *Z. Botan.* 20:321.
16. Beyer, E. M. 1973. Abscission: support for a role of ethylene modification of auxin transport. *Physiol. Plant.* 52:1.
17. Boll, W. G. 1954. Inhibition of growth of excised tomato roots by desoxy-pyridoxin and its reversal by pyridoxin. *Science* 120:991.
18. Bonner, D. M., A. J. Haagen-Smit, and F. W. Went. 1939. Leaf growth hormones. I: A bioassay and source for leaf growth factors. *Botan. Gaz.* 101:128.
19. Bonner, J. 1932. The production of growth substances by *Rhizopus solinus*. *Biol. Zbl.* 52:565.
20. Bonner, J. 1933. The action of the plant growth hormone. *J. Gen. Physiol.* 17:63.
21. Bonner, J. 1942. Transport of thiamin in the tomato plant. *Am. J. Botan.* 29:136.
22. Bonner, J. 1950. *Plant biochemistry*. New York: Academic Press.
23. Bonner, J. 1961. On the mechanics of auxin-induced growth. In *Plant growth regulation. Intern. Conf. Plant Growth Reg.* 4th. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
24. Bonner, J., and H. Bonner. 1948. The B vitamins as plant hormones. *Vitamins Hormones* 6:225.

25. Bonner, J., and R. Dorland. 1943. Some observations concerning riboflavin and pantothenic acid in tomato plants. *Am. J. Botan.* 30:414.
26. Bonner, J., and J. English, Jr. 1938. A chemical and physiological study of traumatin, a plant wound hormone. *Plant Physiol.* 13:331.
27. Bonner, J., and A. W. Galston. 1952. *Principles of plant physiology*. San Francisco: W. H. Freeman.
28. Bouillenne, R., and F. W. Went. 1933. Recherches experimentales sur la néoformation des racines dans les plantules et les boutures des plantes supérieures. *Ann. Jard. Botan. Buitenzorg.* 43:25.
29. Boysen-Jensen, P. 1910. Über die Leitung des phototropischen Reizes in Avenakeimpflanzen. *Ber. D. Botan. Ges.* 28:118.
30. Boysen-Jensen, P. 1911. La transmission de l'irritation phototropique dans l'Avena. K. *Danske Vidensk. Selsk.* 3:1.
31. Boysen-Jensen, P. 1913. Über die leitung des phototropischen Reizes in der Avena-koleoptile. *Ber. D. Botan. Ges.* 31:559.
32. Briggs, W. R. 1963. Mediation of phototropic responses of corn coleoptiles by lateral transport of auxin. *Plant Physiol.* 38:237.
33. Briggs, W. R. 1964. *Phototropism in higher plants*. In A. C. Giese, ed., *Photophysiology I*. New York: Academic Press.
34. Briggs, W. R., R. D. Tocher, and J. F. Wilson. 1957. Phototropic auxin redistribution in corn coleoptiles. *Science* 126:210.
35. Brown, R., and J. F. Sutcliffe. 1950. The effects of sugar and potassium on extension growth in the root. *J. Exptl. Botan.* 1:88.
36. Bünning, E., H. J. Reisener, F. Weygand, H. Simon, and J. F. Klebe. 1956. Versuche mit redoactiver Indolylessigsäure zur Prüfund der sogenannten Ablenkung des Wuchshormonstromes durch Light. *Z. Naturforsch.* 11B:363.
37. Burg, S. P. 1968. Ethylene, plant senescence and abscission. *Plant Physiol.* 43:1503.
38. Burström, H. 1942. Die osmotischen Verhältnisse während das Streckungswachstum der Wurzel. *Ann. Agr. Coll.* (Sweden).
39. Champagnat, P. 1955. Les corrélations entre feuilles et bourgeons de la pousse herbacée du lilas. *Rev. Gen. Botan.* 62:325.
40. Cholodny, N. 1924. Über die hormonale Wirkung der Organispitze bei der geotropischen Krümmung. *Ber. Deut. Botan. Ges.* 42:356.
41. Cholodny, N. 1926. Beiträge zur Analyse der geotropischen Reaktion. *Jahrb. wiss Botan.* 65:447.
42. Cholodny, N. 1931. Zur Physiologie des pflanzlichen Wuchshormons. *Planta* 14:207.
43. Chrispeels, M. J., and J. E. Varner. 1967. Hormonal control of enzyme synthesis: on the mode of action of gibberellic acid and abscisin in aleurone layers of barley. *Plant Physiol.* 42:1008.
44. Cleland, R. E., and H. Burström. 1961. Theories of the auxin action on cellular elongation. *A summary*. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of Plant Physiology* 14:807. Berlin: Springer.
45. Coartney, J. S., D. J. Morre, and J. L. Key. 1967. Inhibition of RNA synthesis and auxin-induced cell wall extensibility and growth by actinomycin D. *Plant Physiol.* 42:434.
46. Cooil, B., and J. Bonner. 1957. The nature of growth inhibition by calcium in the Avena coleoptile. *Planta* 48:696.

47. Cooper, W. C. 1935. Hormones in relation to root formation on stem cuttings. *Plant Physiol.* 10:789.
48. Cornforth, J. W., B. V. Milborrow, and G. Ryback. 1965. Identity of sycamore "dormin" with abscisin II. *Nature* 205:1269.
49. Cornforth, J. W., B. V. Milborrow, and G. Ryback. 1965. Synthesis of (\pm) abscisin II. *Nature* 206:715.
50. Dam, H., E. Hjorth, and I. Kruse. 1948. On the determination of vitamin K in chloroplasts. *Physiol. Plant.* 1:379.
51. Darwin, C. 1881. *The power of movement in plants*. New York: D. Appleton and Company.
52. Davies, E. A. 1949. Effects of several plant growth-regulators on wound healing of sugar maple. *Botan. Gaz.* 111:69.
53. De Hertogh, A. A., D. C. McCune, J. Brown, and D. Antoine. 1965. The effect of antagonists of RNA and protein biosynthesis on IAA and 2, 4-D induced growth of green pea stem sections. *Contrib. Boyce Thompson Inst.* 23:23.
54. Devlin, R. M. 1964. Effects of parachlorophenoxyisobutyric acid on abscission of debladed petioles of *Phaseolus vulgaris*. *N. Dakota Acad. Sci. Proc.* 18:75.
55. Devlin, R. M., and I. E. Demoranville. 1967. Influence of gibberellic acid and gibrel on fruit set and yields in *Vaccinium macrocarpon* cv. Early Black. *Physiol. Plant.* 17:587.
56. Devlin, R. M., and M. A. Hayat. 1966. Effects of indole-3-acetic acid and parachlorophenoxyisobutyric acid on abscission in petioles of debladed leaves of *Phaseolus vulgaris*. *Amer. J. Bot.* 53:115.
57. Devlin, R. M., and W. T. Jackson. 1961. Effect of p-chlorophenoxyisobutyric acid on rate of elongation of root hairs of *Agrostis alba*. L. *Physiol. Plant.* 14:40.
58. Dolk, H. E. 1930. Geotropie en Groeistof. Dissertation, Utrecht; English transl. by F. Dolk-Hoek and K. V. Thimann, 1936. *Rec. Trav. Botan. Néerl.* 33:509.
59. DuBuy, H. G., and E. Neurenbergk. 1934. Phototropismus und Wachstum der Pflanzen. II. *Ergeb. Biol.* 10:207.
60. Eagles, C. F., and P. F. Wareing. 1963. Experimental induction of dormancy in *Betula pubescens*. *Nature* 199:874.
61. Eagles, C. F., and P. F. Wareing. 1964. The role of growth substances in the regulation of bud dormancy. *Physiol. Plant.* 17:697.
62. Evans, L. T. 1966. Abscisin II. Inhibitory effect on flower induction in a long-day plant. *Science* 146:107.
63. Evans, M. L., and P. M. Ray. 1969. Timing of the auxin response in coleoptiles and its implications regarding auxin action. *J. Gen. Physiol.* 53:1.
64. Fan, D. F., and G. A. Maclachlan. 1967. Massive synthesis of ribonucleic acid and cellulose in the pea epicotyl in response to indoleacetic acid, with and without concurrent cell division. *Plant Physiol.* 42:1114.
65. Fitting, H. 1909. Die Beeinflussung der Orchideenblüten durch die Bestäubung und durch andere Umstände. *Z. Botan.* 1:1.
66. French, R. C., and H. Beevers. 1953. Respiratory and growth responses induced by growth regulators and allied compounds. *Am. J. Botan.* 40:660.
67. Fruton, J. S., and S. Simmonds. 1959. *General biochemistry*. New York: John Wiley & Sons.
68. Galston, A. W. 1949. Indoleacetic-nicotinic acid interactions in the etiolated pea plant. *Plant Physiol.* 24:557.

69. Galston, A. W., and R. S. Baker. 1949. Studies on the physiology of light action. II. The photodynamic action of riboflavin. *Am. J. Botan.* 36:773.
70. Galston, A. W., and J. Davies. 1970. *Control mechanisms in plant development*. Englewood Cliffs, N.J.: Prentice-Hall.
71. Gawadi, A. G., and G. S. Avery. 1950. Leaf abscission and the so-called abscission layer. *Am. J. Botan.* 37:172.
72. Gillespie, B., and W. R. Briggs. 1961. Mediation of geotropic response by lateral transport of auxin. *Plant Physiol.* 36:364.
73. Gillespie, B., and K. V. Thimann. 1963. Transport and distribution of auxin during tropistic response. I. The lateral migration of auxin in geotropism. *Plant Physiol.* 38:214.
74. Goldsmith, M. H. 1966. Movement of indoleacetic acid in coleoptiles of *Avena sativa* L. II. Suspension of polarity by total inhibition of the basipetal transport. *Plant Physiol.* 41:15.
75. Goldsmith, M. H. M. 1967. Movement of pulses of labeled auxin in corn coleoptiles. *Plant Physiol.* 42:258.
76. Goldsmith, M. H. M., and M. B. Wilkins. 1964. Movement of auxin in coleoptiles of *Zea mays* L. during geotropic stimulation. *Plant Physiol.* 39:151.
77. Gordon, S. A. 1961. The biogenesis of auxin. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 14:620. Berlin: Springer.
78. Gordon, S. A., and M. Eib. 1956. Auxin transport in the phototropic response. *Plant Physiol. suppl.* 31:14.
79. Gordon, S. A., and M. Eib. 1964. Hormonal relations in the phototropic response. II. The translocation of C¹⁴-indoleacetic acid in irradiated coleoptiles of *Avena*. *Argonne Natl. Lab. Report* 6971:176.
80. Gordon, S. A., and F. S. Nieva. 1949. The biosynthesis of auxin in the vegetative pineapple. I and II. *Arch. Biochem. Biophys.* 20:356.
81. Gorter, C. J. 1961. *Morphogenetic effects of synthetic auxins*. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 14:807. Berlin: Springer.
82. Gregory, F. C. 1928. Studies in the energy relation of plants. II. The effect of temperature on increase in area of leaf surface and in dry weight of *Cucumis sativus*. *Ann. Botan.* 42:469.
83. Gregory, F. G., and C. R. Hancock. 1955. The rate of transport of natural auxin in woody shoots. *Ann. Botan. N.S.* 19:451.
84. Gregory, F. G., and J. A. Veale. 1957. A re-assessment of the problem of apical dominance. *Symp. Soc. Exptl. Biol.* 11:1.
85. Gustafson, F. G. 1936. Inducement of fruit development by growth-promoting chemicals. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 22:628.
86. Gustafson, F. G. 1939. The cause of natural parthenocarpy. *Am. J. Botan.* 26:135.
87. Gustafson, F. G. 1941. Extraction of growth hormones from plants. *Am. J. Botan.* 28:947.
88. Gustafson, F. G. 1954. Synthesis of B vitamins by excised parts of white lupine seedlings grown in sterile culture. *Arch. Biochem.* 52:190.
89. Haberlandt, G. 1913. Zur Physiologie der Zellteilung. S. B. preuss. *Akad. Wiss.* 318.
90. Hackett, D. P. 1952. The osmotic change during auxin-induced water uptake by potato tissue. *Plant Physiol.* 27:279.
91. Harrison, A. 1965. Auxanometer experiments on extension growth of *Avena* coleoptiles in different CO₂ concentrations. *Physiol. Plant.* 18:321.

92. Hinton, J. J. C., F. G. Peers, and B. Shaw. 1953. The B-vitamins in wheat: the unique aleurone layer. *Nature* 172:993.
93. Hoffman-Ostenhof, O. 1955. Ein- und zweikerniges Chinone. In K. Paech and M. V. Tracey, eds., *Modern methods of plant analysis* 3:359
94. Hurt, W. W., B. T. Scheer, and H. S. Deuel. 1949. The synthesis of niacin from tryptophan in rat liver slices. *Arch. Biochem.* 21:87.
95. Ingersoll, R. B., and O. E. Smith. 1970. Movement of (RS)-abscisic acid in the cotton explant. *Plant Physiol.* 45:476.
96. Iversen, T., and P. Larsen. 1973. Movement of amyloplasts in the statocytes of geotropically stimulated roots. The pre-inversion effect. *Physiol. Plant.* 28:172.
97. Jackson, W. T. 1960. Effect of indoleacetic acid on rate of elongation of root hairs on *Agrostis alba* L. *Physiol. Plant.* 13:36.
98. Jacobs, W. P. 1961. The polar movement of auxin in the shoots of higher plants: its occurrence and physiological significance. In *Plant growth regulation*. Intern. Conf. Plant Growth Reg. 4th. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
99. Jacobsen, J. V. 1973. Interactions between gibberellic acid, ethylene, and abscisic acid in control of amylase synthesis in barley aleurone layers. *Plant Physiol.* 51:198.
100. Key, J. L., and J. C. Shannon. 1964. Enhancement by auxin of ribonucleic acid synthesis in excised soybean hypocotyl tissue. *Plant Physiol.* 39:360.
101. Kögl, F., H. Erxleben, and A. Haagen-Smit. 1934. Über die Isolierung der Auxine "a" und "b" aus pflanzlichen Materialien. IX Mitteilung. *Z. Physiol. Chem.* 225:215.
102. Kögl, F., and A. Haagen-Smit. 1931. Über die Chemie des Wuchsstoffs. *Proc. Kon. Akad. Wetensch (Amsterdam)* 34:1411.
103. Kögl, F., A. Haagen-Smit, and H. Erxleben. 1934. Über ein neues Auxin (Heteroauxin) aus Harn. XI Mitteilung. *Z. Physiol. Chem.* 228:90.
104. Laibach, F. 1933. Wuchsstoffversuche mit lebenden Orchideen pollinien. *Ber. dtsh. botan. Ges.* 51:336.
105. Langston, R., and A. C. Leopold. 1954. Effect of photoinduction upon some B-vitamins in barley. *Physiol. Plant.* 7:397.
106. Lantican, B. P., and R. M. Muir. 1967. Isolation and properties of the enzyme system forming indoleacetic acid. *Plant Physiol.* 42:1158.
107. Larsen, P. 1961. The physical phase of gravitational stimulation. In *Recent advances in botany*. Toronto: Univ. of Toronto Press.
108. Larsen, P. 1965. Geotropic responses in roots as influenced by their orientation before and after stimulation. *Physiol. Plant.* 18:747.
109. LaRue, C. D. 1936. The effect of auxin on the abscission of petioles. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 22:254.
110. Leopold, A. C., F. S. Guernsey, and R. Langston. 1953. Pantothenic acid and acetic acid utilization in tomato fruit-set. *Plant Physiol.* 28:748.
111. Lieberman, M., and A. T. Kunishi. 1971. Absciscic acid and ethylene production. *Plant Physiol.* 47:S-22.
112. Little, C. H. A., and M. H. M. Goldsmith. 1967. Effect of inversion on growth and movement of indole-3-acetic acid in coleoptiles. *Plant Physiol.* 42:1239.
113. Loo, S. 1945. Cultivation of excised stem tips of asparagus *in vitro*. *Am. J. Botan.* 32:13.
114. Luckwill, L. C. 1956. Two methods for the bioassay of auxins in the presence of growth inhibitors. *J. Hort. Sci.* 31:89.

115. Lund, E. J. 1947. *Bioelectric fields and growth*. Austin: University of Texas Press.
116. Lund, H. A. 1956. Growth hormones in the styles and ovaries of tobacco responsible for fruit development. *Am. J. Botan.* 43:562.
117. Massart, J. 1902. Sur la pollination sans fécondation. *Bull. Jard. Botan. Brux.* 1:89.
118. Masuda, Y., E. Tanimoto, and S. Wada. 1967. Auxin-stimulated RNA synthesis in oat coleoptile cells. *Physiol.* 20:713.
119. Morre, T. C., and C. A. Shaner. 1967. Biosynthesis of indoleacetic acid from tryptophan-C¹⁴ in cell-free extracts of pea shoot tips. *Plant Physiol.* 42:1787.
120. Muir, R. M. 1942. Growth hormones as related to the setting and development of fruit in *Nicotiana tabacum*. *Am. J. Botan.* 29:716.
121. Muir, R. M. 1947. The relationship of growth hormones and fruit development. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 33:303.
122. Naqvi, S. M. 1967. Auxin transport in *Zea mays* coleoptiles. II. Influence of light on the transport of indoleacetic acid-C¹⁴. *Plant Physiol.* 42:138.
123. Naqvi, S. M., R. R. Dedolph, and S. A. Gordon. 1965. Auxin transport and geoelectric potential in corn coleoptile sections. *Plant Physiol.* 40:966.
124. Niedergang-Kamien, E., and A. C. Leopold. 1957. Inhibitors of polar auxin transport. *Physiol. Plant.* 10:29.
125. Nooden, L. 1968. Studies on the role of RNA synthesis in auxin induction of cell enlargement. *Plant Physiol.* 43:140.
126. Northern, H. T. 1942. Relation of dissociation of cellular protein by auxin to growth. *Botan. Gaz.* 103:668.
127. Ohkuma, K., F. T. Addicott, O. E. Smith, and W. E. Thiessen. 1965. The structure of abscisin II. *Tetrahedron Letters* 29:2529.
128. Ordin, L., T. H. Applewhite, and J. Bonner. 1956. Auxin-induced water uptake by *Avena* coleoptile sections. *Plant Physiol.* 31:44.
129. Paal, A. 1919. Über phototropische Reizleitung. *Jahrb. Wiss. Botan.* 58:406.
130. Peters, R. A., and J. A. O'Brien. 1955. Thiamine and its derivatives. In K. Paech and M. V. Tracey, eds., *Modern methods of plant analysis*. 4:345.
131. Phelps, R. H., and L. Sequeira. 1967. Synthesis of indoleacetic acid via tryptamine by a cell-free system from tobacco terminal buds. *Plant Physiol.* 42:1161.
132. Phillips, I. D. J. 1971. *Introduction to the biochemistry and physiology of plant growth hormones*. New York: McGraw-Hill.
133. Pilet, P. E. 1965. Action of gibberellic acid on auxin transport. *Nature* 208:1344.
134. Pilet, P. E. 1965. Polar transport of radioactivity from C¹⁴-labelled- β -indolylacetic acid in stems of *Lens culinaris*. *Physiol. Plant.* 18:687.
135. Rajagopal, R. 1967. Metabolism of indole-3-acetaldehyde. I. Distribution of indoleacetic acid and tryptophol forming activities in plants. *Physiol. Plant.* 20:982.
136. Rehm, M. M., and M. G. Cline. 1973. Rapid growth inhibition of *Avena* coleoptile segments by abscisic acid. *Plant Physiol.* 51:93.
137. Reinert, J. 1952. Über die Bedeutung von Carotin und Riboflavin für die Lichtreizaufnahme bei Pflanzen. *Naturwiss.* 39:47.
138. Reinert, J. 1953. Über die Wirkung von Riboflavin und Carotin beim Phototropismus von *Avena*-Koleoptilen und bei anderen pflanzlichen Lichtreizreaktionen. *Z. Botan.* 41:103.
139. Reisner, H. J. 1958. Untersuchungen über den Phototropismus der Hafer-Koleoptile. *Z. Botan.* 46:474.

140. Reynolds, T., and P. A. Thompson. 1973. Effects of kinetin, gibberellins, and (\pm) abscisic acid on the germination of lettuce (*Lactuca sativa*). *Physiol. Plant.* 28:516.
141. deRopp, R. S. 1950. *Am. J. Botan.* 37:358.
142. Rosetter, F. N., and W. P. Jacobs. 1953. Studies on abscission. The stimulating role of nearby leaves. *Am. J. Botan.* 40:276.
143. Sacher, J. A. 1967. Senescence: action of auxin and kinetin in control of RNA and protein synthesis in subcellular fractions of bean endocarp. *Plant Physiol.* 42:1334.
144. Sacher, J. A. 1967. Control of synthesis of RNA and protein in subcellular fractions of *Rhoeo discolor* leaf sections by auxin and kinetin during senescence. *Exp. Geront.* 2:261.
145. Sankhla, N., and D. Sankhla. 1968. Reversal of (\pm)-abscisin II induced inhibition of lettuce seed germination and seedling growth by kinetin. *Physiol. Plant.* 21:190.
146. Schrank, A. R. 1951. Electrical polarity and auxins. In F. Skoog, ed., *Plant growth substances*. Madison: University of Wisconsin Press.
147. Scott, F. M., M. R. Schroeder, and F. M. Turrell. 1948. Development of abscission in the leaf of Valencia orange. *Botan. Gaz.* 109:381.
148. Shantz, E. M. 1966. Chemistry of naturally-occurring growth-regulating substances. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 17:409.
149. Shen-Miller, J., and S. A. Gordon. 1966. Hormonal relations in the phototropic response. IV. Light-induced changes of endogenous auxins in the coleoptile. *Plant Physiol.* 41:831.
150. Sherwin, J. E. 1970. A tryptophan decarboxylase from cucumber seedlings. *Plant and Cell Physiol.* 11:865.
151. Shimoda, C., Y. Masuda, and N. Yanagishima. 1967. Nucleic acid metabolism involved in auxin-induced elongation of yeast cells. *Physiol. Plant.* 20:299.
152. Shoji, K., F. T. Addicott, and W. A. Swets. 1951. Auxin in relation to leaf blade abscission. *Plant Physiol.* 26:189.
153. Skoog, F. 1944. Growth and formation in tobacco tissue cultures. *Am. J. Botan.* 31:19.
154. Skoog, F. 1954. Substances involved in normal growth and differentiation of plants. *Brookhaven Symp. Biol.* 6(BNL258): 1-21.
155. Skoog, F., and K. V. Thimann. 1934. Further experiments on the inhibition of the development of lateral buds by growth hormone. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 20:480.
156. Skoog, F., and K. V. Thimann. 1940. Enzymatic liberation of auxin from plant tissues. *Science* 92:64.
157. Sondheimer, E., and E. C. Galson. 1966. Effects of abscisin II on germination of seeds with stratification requirements. *Plant Physiol.* 41:1397.
158. Sonneborn, T. M. 1964. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 51:915.
159. Strong, F. M. 1955. Riboflavin, folic acid and biotin. In K. Paech and M. V. Tracey, eds., *Modern methods of plant analysis* 4:643.
160. Tagawa, T., and J. Bonner. 1957. Mechanical properties of the *Avena* coleoptile as related to auxin and to ionic interactions. *Plant Physiol.* 32:207.
161. Thimann, K. V. 1934. Studies on the growth hormone of plants. VI. The distribution of the growth substance in plant tissues. *J. Gen. Physiol.* 18:23.
162. Thimann, K. V. 1935. In the plant growth hormone produced by *Rhizopus suinus*. *J. Biol. Chem.* 109:279.

163. Thimann, K. V. 1937. On the nature of inhibitions caused by auxin. *Am. J. Botan.* 24:407.
164. Thimann, K. V., and G. M. Curry. 1960. Phototropism and photoaxis. In *Comparative Biochemistry*. I. New York: Academic Press.
165. Thimann, K. V., and J. B. Koepfli. 1935. Identity of the growth-promoting and root-forming substances of plants. *Nature* 135:101.
166. Thimann, K. V., and C. L. Schneider. 1938. The role of salts, hydrogen ion concentration and agar in the response of the *Avena* coleoptile to auxin. *Am. J. Botan.* 25:270.
167. Thimann, K. V., and F. Skoog. 1934. Inhibition of bud development and other functions of growth substance in *Vicia Faba*. *Proc. Roy. Soc. (London)* B, 114:317.
168. Thornton, R. M., and K. V. Thimann. 1967. Transient effects of light on auxin transport in the *avena* coleoptile. *Plant Physiol.* 42:247.
169. Truelsen, T. A. 1973. Indole-3-pyruvic acid as an intermediate in the conversion of tryptophan to indole-3-acetic acid. II. Distribution of tryptophan transaminase activity in plants. *Physiol. Plant.* 28:67.
170. Tukey, H. B., F. W. Went, R. M. Muir, and J. van Overbeek. 1954. Nomenclature of chemical plant regulators. *Plant Physiol.* 29:307.
171. van Overbeek, J., E. S. deVásquez, and S. A. Gordon. 1947. Free and bound auxin in the vegetative pineapple plant. *Am. J. Botan.* 34:266.
172. van Overbeek, J., S. A. Gordon, and L. E. Gregory. 1946. An analysis of the function of the leaf in the process of root formation in cuttings. *Am. J. Botan.* 33:100.
173. Wallace, R. H., and A. E. Schwarting. 1954. A study of chlorophyll in a white mutant strain of *Helianthus annuus*. *Plant Physiol.* 29:431.
174. Wareing, P. F., and I. D. J. Phillips. 1970. *The control of growth and differentiation in plants*. New York: Pergamon Press.
175. Wehnelt, B. 1927. Untersuchungen über das Wundhormon der Pflanzen. *Jb. wiss. Botan.* 66:773.
176. Went, F. W. 1926. On growth-accelerating substances in the coleoptile of *Avena sativa*. *Proc. Kon. Akad. Wetensch. Amsterdam.* 35:723.
177. Went, F. W. 1928. Wuchsstoff und Wachstum. *Rec. Trav. Botan. Neerl.* 25:1.
178. Went, F. W. 1934. On the pea test method for auxin, the plant growth hormone. *K. Akad. Wetenschap. Amsterdam Proc. Sect. Sci.* 37:547.
179. Went, F. W. 1938. Specific factors other than auxin affecting growth and root formation. *Plant Physiol.* 13:55.
180. Went, F. W. 1951. The development of stems and leaves. In F. Skoog, ed., *Plant growth substances*. Madison, Wisc.: University of Wisconsin Press.
181. Went, F. W., and K. V. Thimann. 1937. *Phytohormones*. New York: The Macmillan Co.
182. Wildman, S. G., and J. Bonner. 1948. Observations on the chemical nature and formation of auxin in the *Avena* coleoptile. *Am. J. Botan.* 35:740.
183. Wildman, S. G., M. G. Ferri, and J. Bonner. 1947. The enzymatic conversion of tryptophan to auxin by spinach leaves. *Arch. Biochem. Biophys.* 13:131.
184. Wildman, S. G., and R. M. Muir. 1949. Observation on the mechanism of auxin formation in plant tissues. *Plant Physiol.* 24:84.
185. Wilkins, M. B., and T. K. Scott. 1968. Auxin transport in roots. *Nature* 219:1388.

186. Wilkins, M. B., and S. Shaw. 1967. Geotropic response of coleoptiles under anaerobic conditions. *Plant Physiol.* 42:1111.
187. Yasuda, S. 1934. The second report on the behaviour of the pollen tubes in the production of seedless fruits caused by interspecific pollination. *Jap. J. Genet.* 9:118.
188. Zimmerman, B. K., and W. R. Briggs. 1963. Phototropic dosage-response curves for oat coleoptiles. *Plant Physiol.* 38:248.

الفصل الثامن عشر

هرمونات النمو الصناعية The synthetic growth hormones

مقدمة Introduction

طبيعيا بعد التعرف على النشاط الأكسيني تم فصل وتحديد التركيب الجزيئي للأكسين. بعد هذا، بحوث واسعة للتعرف على مركبات تشبه كيمائيا الاندول حامض الخليك IAA ولها نفس المفعول. لم يمر وقت طويل حتى أنتجت هذه البحوث مشتقات الاندول الأخرى مثل الاندول 3 حامض البريونيك indole-3-propionic acid والأندول 3 حامض البيوتريك indole-3-butyric acid (40) والاندول حامض البيروفيك indole pyruvic (11). كل هذه المركبات وجدت أن لها نشاط فسيولوجي مثل IAA. واكتشفت مركبات أخرى لها نشاط مثل IAA ولكنها تختلف كيمائيا. من أهم هذه المركبات ألفا وبيتا من أحماض النفثيل خليك α and β naphthylacetic acid وحامض الفنيل خليك phenyl acetic acid (40) وحامض نافتوكس خليك naphthoxyacetic acid (12) وحامض فينوكس خليك phenoxyacetic acid (39). التركيب الكيماوي لهذه المركبات موضح في الصفحة المقابلة.

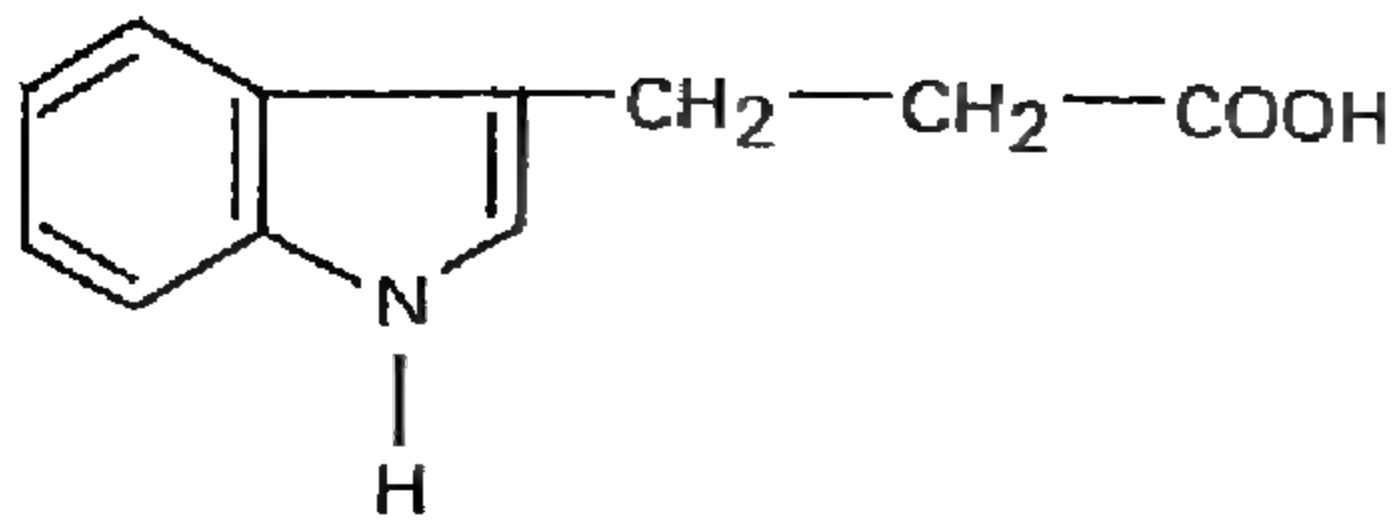
التركيب الجزيئي والنشاط الأكسيني

Molecular structure and auxin activity

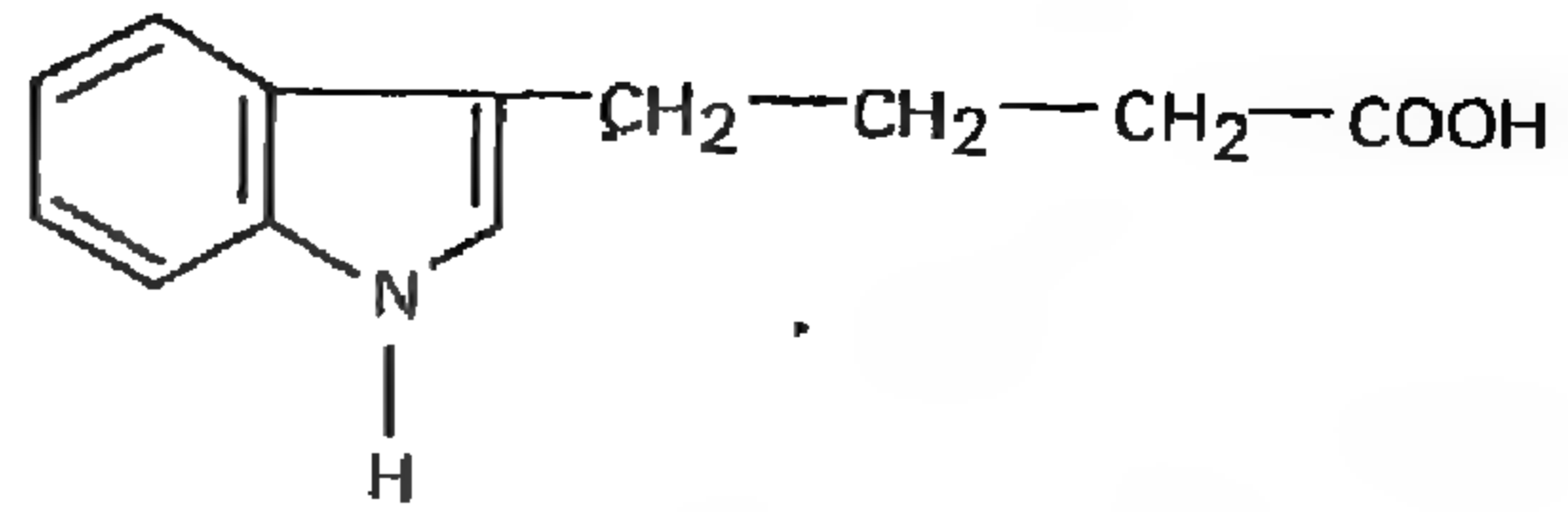
الخواص الكيميائية للمركبات النشطة فسيولوجيا اثبتت أن هناك علاقة بين التركيب الكيميائي والنشاط الفسيولوجي للمركبات. من أهمية هذه الدراسة أنها وضعت شروط للمركبات حتى يكون لها نشاط أكسيني (15) هذه الشروط:

1- نظام تركيب دائري غير مشبع.

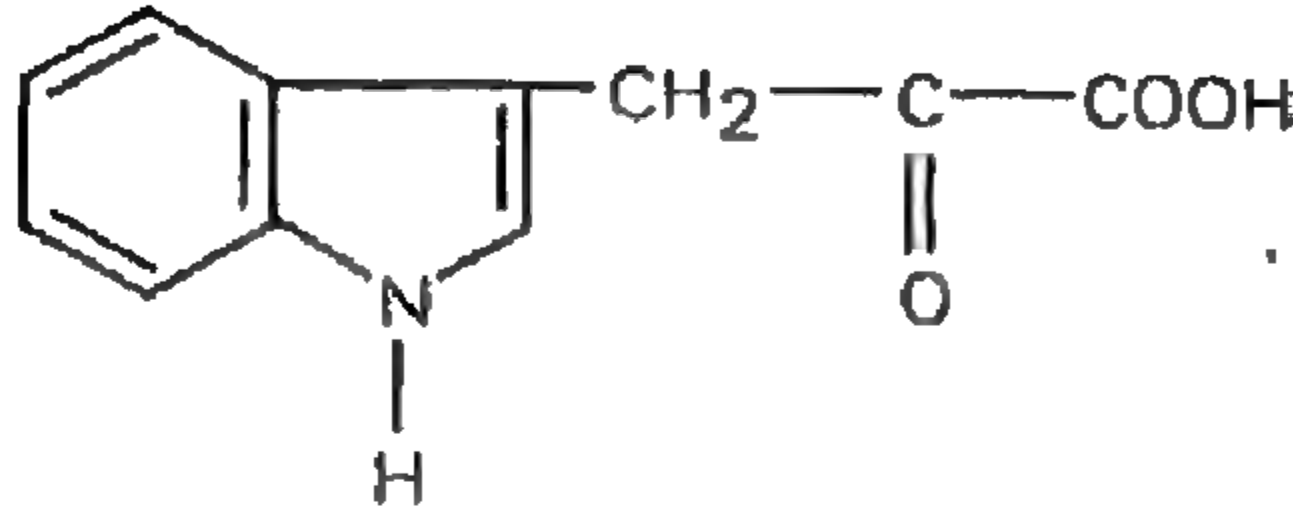
2- سلسلة حامضية جانبية.



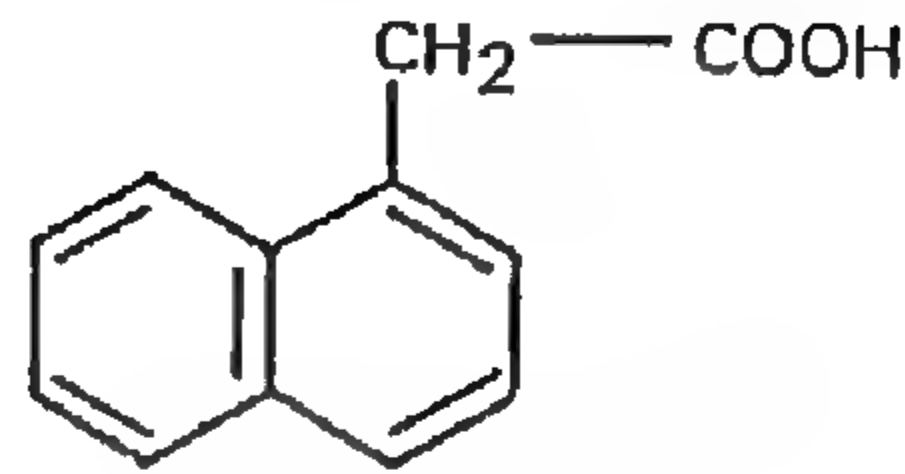
حامض إندول-3-بروبيونيك



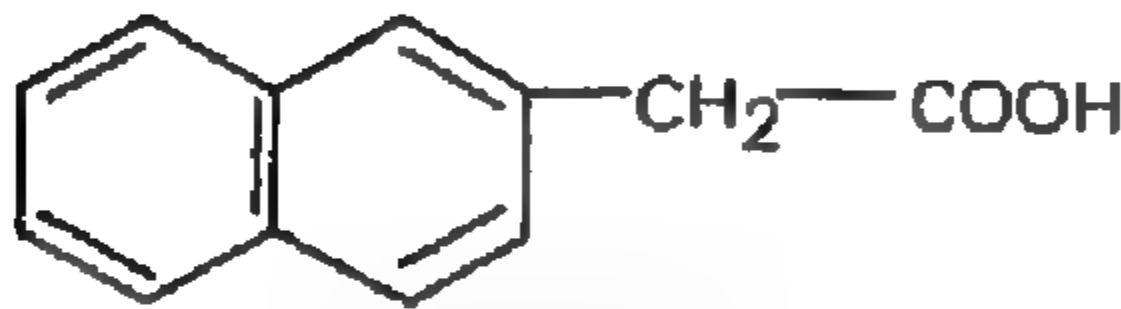
حامض إندول-3-بيوتريك



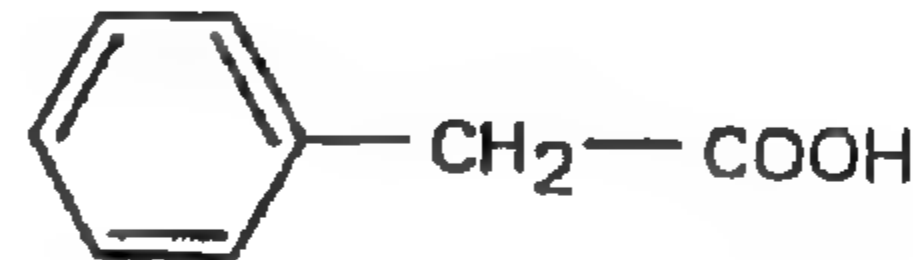
حامض إندول بيروفيك



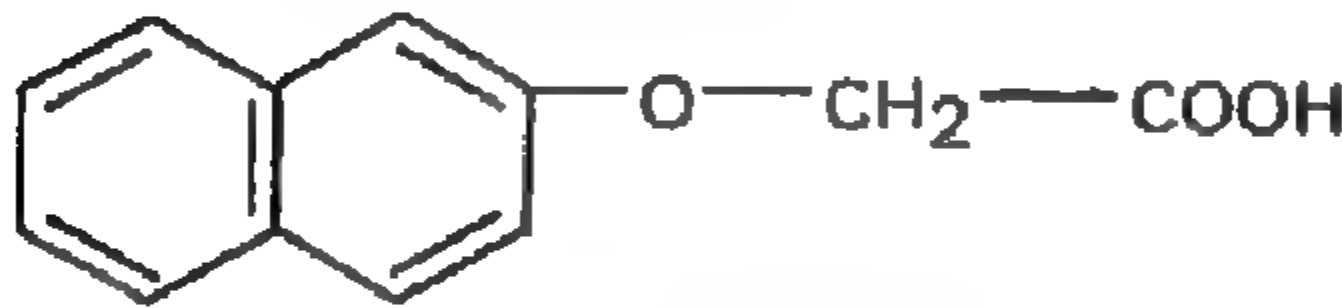
حامض الفا نفتالين الخليك



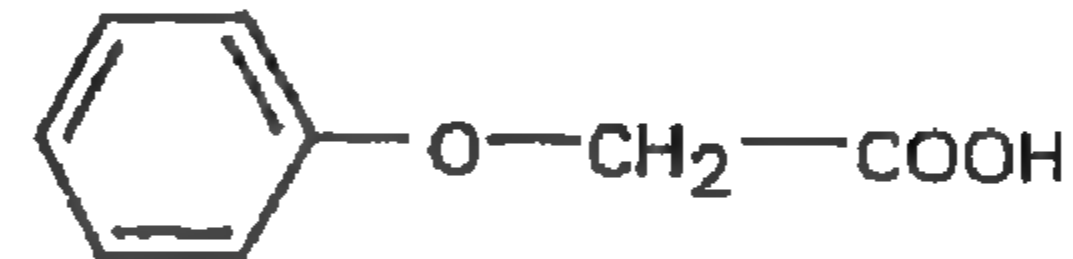
حامض بيتا نفتالين الخليك



حامض فينيل الليمونيك



حامض نفتوتكس الخليك



حامض فيتوكس الخليك

3- فصل الكربوكسيل (CooH) من التركيب الدائري (هناك استثناءات عديدة).

4- ترتيب وضعي خاص ما بين التركيب الدائري والسلسلة الحامضية الجانبية.

الشروط المذكورة أساسية للنشاط الأكسيني، مهمي كانت درجة البديل على التركيب الدائري والسلسلة الجانبية وطبيعة الدائرة (إندول أو فينيل أو انترسين الخ) وطول السلسلة الجانبية. هذه العوامل كلها تؤثر في النشاط الأكسيني (38).

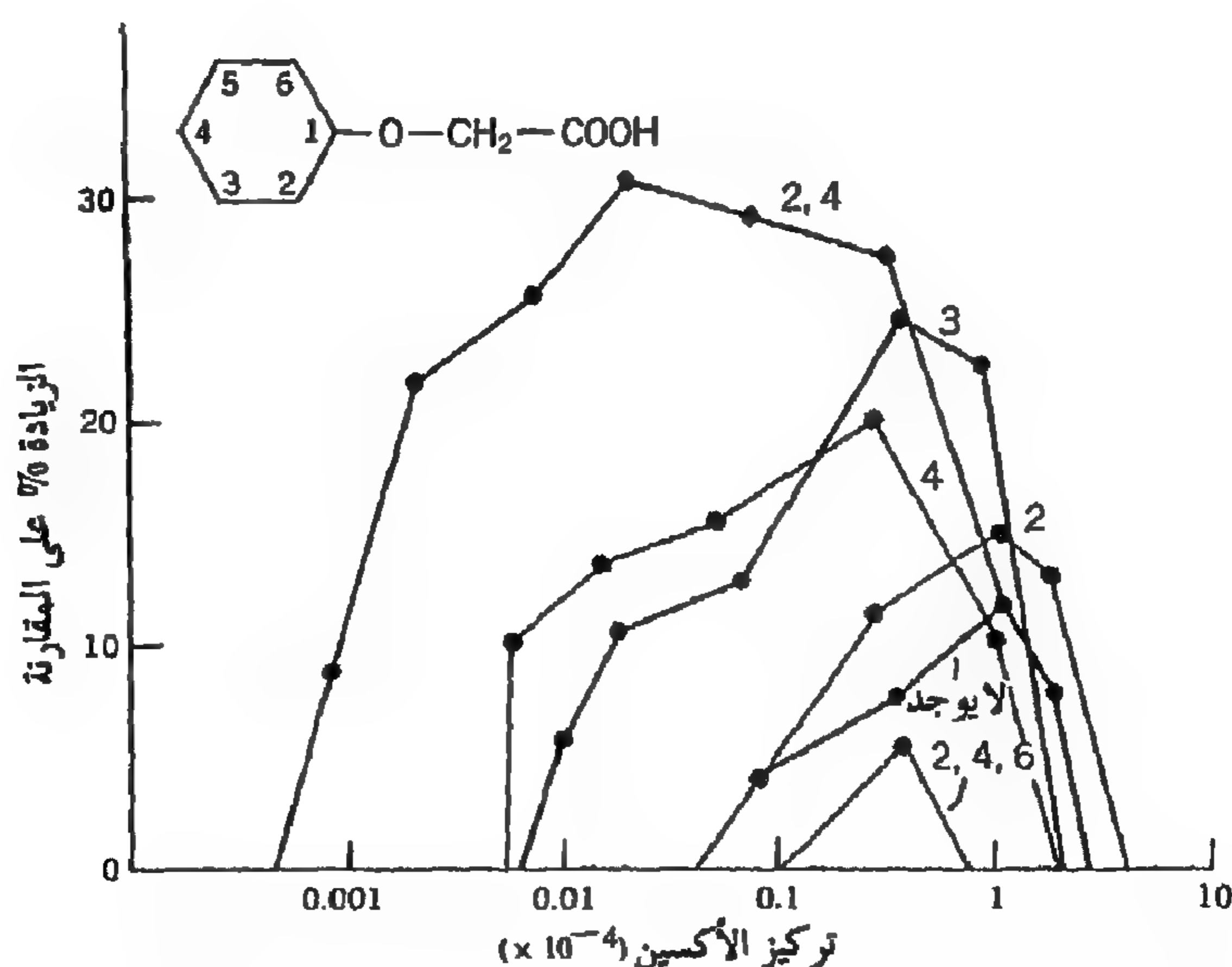
طبيعة التركيب الدائري Nature of the ring system

بعد استخلاص الأكسين IAA والتعرف على خواصه، وجد أن النيتروجين

فى دائرة الاندول غير ضرورية للنشاط الأوكسينى. عندما تعوض ذرة النيتروجين بذرة كربون أو أكسجين فإن النشاط الأوكسينى ينقص كثيراً ولكنه يبقى (34). هذا يمكن توقعه بالنظر إلى الحقيقة أن حجم الدائرة يتراوح بين الصغير كما فى الفينيل إلى الكبير نسبياً كما فى إنترسين وجدت فى مركبات لها نشاط أوكسينى. النيتروجين لا يوجد فى دوائر الفينيل أو الانترسين.

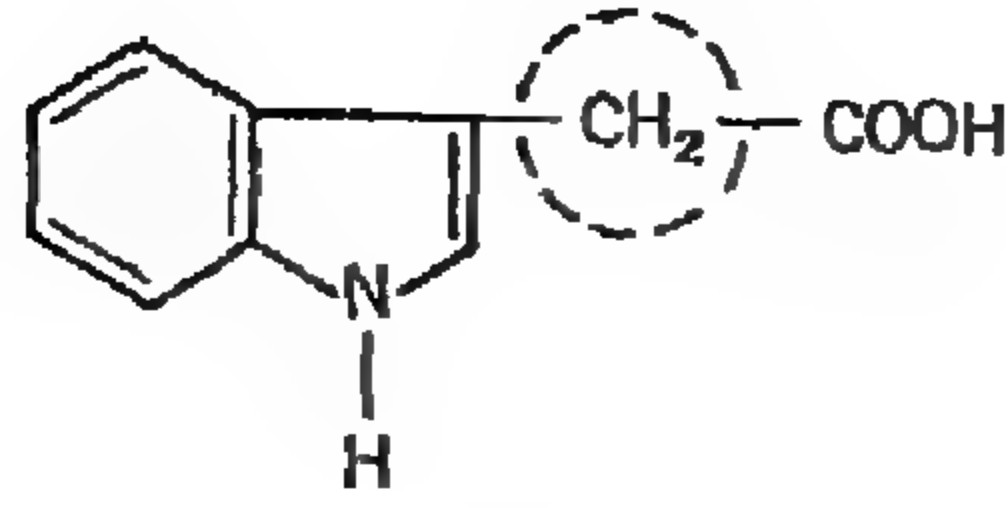
هناك براهين تدل على أن عدم تشبيع الدائرة ضرورياً للنشاط الأوكسينى. النشاط يتناقص لزيادة تشبيع الدائرة بالايديروجين وينتهى النشاط نهائياً بتشبيع الدائرة (1).

إلى حين اكتشاف النشاط الأوكسينى لمجموعة أحماض الفينوكس خليك من قبل زمرمان وهتشكوك Zimmerman and Hitchcock (39) لم يوضح التأثير الكبير للاستبدالات على الدائرة أو السلسلة الجانبية. نوع ومكان الاستبدال له تأثير كبير على نشاط المركبات. مثل واضح هو استبدال ذرة الكلور فى أمكنة مختلفة على دائرة حامض الفينوكس خليك.

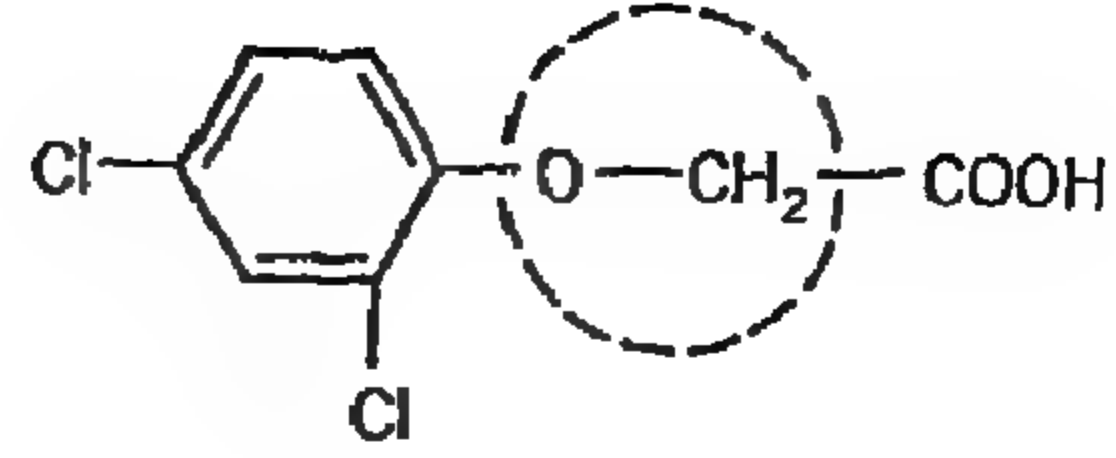


شكل 1-18 : تأثير تركيزات مختلفة من حامض الفينوكس خليك المحتوى على الكلور فى كشف بادرات الشوفان الطولى، الرقم أو الأرقام على المنحنيات تمثل مكان إحلال الكلور على دائرة الفينيل.

(After R. M. Muir et al. 1949. Plant Physiol. 24:359).



1AA



2, 4-D

شكل B18

موير ومن معه Muir et-al (29) أوضحوا هذا جلياً بتجاربههم على إحلال الهالوجينات ومجموعة الميثيل في الاوضاع 2،4،6 من دائرة الفينيل. لقد وجدوا أن إحلال وضع 2،6 بذرة الكلور ينتج عنها فقدان النشاط. مع ذلك إحلال الاوضاع 3،4 فقط يزيد من النشاط. إحلال الاوضاع 2،4 على دائرة الفينيل بذرة كلور في جزئيء حامض الفينوكس خليك أعطى أكبر نشاط أكسيني. في الحقيقة أن 2،4 ثنائي الكلور حامض الفينوكس خليك (2،4 D) واحد من أكثر الاكسينات الصناعية استعمال في هذا الوقت. تأثيرات حامض الفينوكس خليك الذي يحتوي ذرة كلور في أوضاع مختلفة على دائرة الفينيل موضحة في شكل 1-18. في الحقيقة هناك فقدان كامل للنشاط عندما يتم إحلال الوضع 2،6 بالكلور، هذا قاد العلماء إلى إقترح أن الوضع على دائرة الفينيل الملاصق لنقطة الالتحام، ما بين الدائرة والسلسلة الجانبية لها علاقة في عملية النمو.

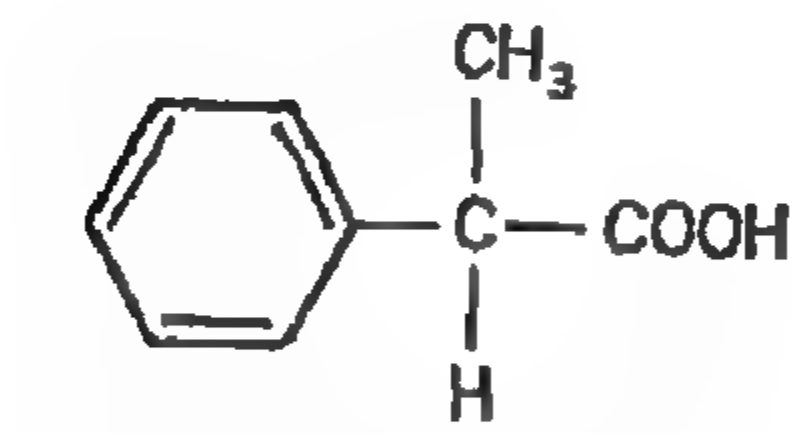
طبيعة السلسلة الجانبية الحامضية Nature of acid side chain

بالرجوع إلى بحوث كوبفي ومن معه Koepfli et-al (15) وغيرهم، وضع وطول السلسلة الجانبية لهما تأثيراً كبيراً على نشاط الأكسين. السلسلة الجانبية التي بها مجموعة الكربوكسيل منفصل على الدائرة بذرة كربون واحدة أو بذرة كربون وذرة أكسجين تعطى أكبر نشاط أكسين، مثلاً السلسلة الجانبية الحامضية لـ IAA و 2,4D وهما من الأكسينات النشطة تنطبق عليهما هذه الشروط.

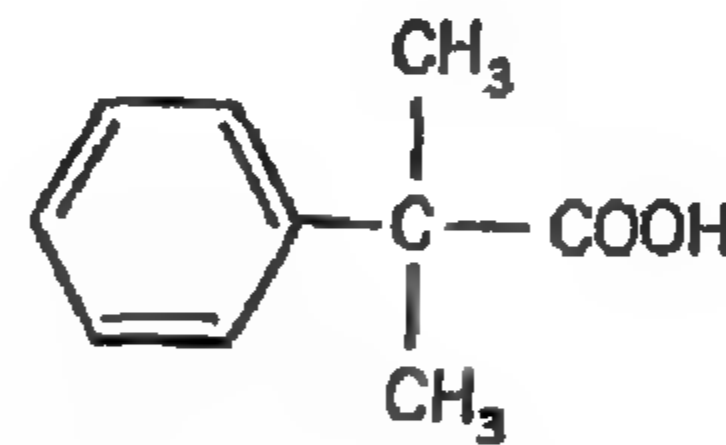
كلما زادت السلسلة الجانبية في الطول في حامض الفينوكس خليك phenoxyacetic acid يتناقص نشاط الأكسيني. هذا التناقص غير منتظم، يتناقص النشاط أكثر كلما احتوت السلسلة الجانبية على عدد أحادي من ذرات

الكربون. مثلاً 2،4 حامض فينوكس بيوتريك ثنائي الكلور 2،4 dichlorophenoxy butyric acid (4 كربون) أكثر نشاطاً من 2،4 حامض فينوكس بروبيونيك 2،4 dichlorophenoxy propionic (3 كربون). من الممكن إيجاد تفسير لهذه الظاهرة من بحوث سينر هولم وزممرمان Synerholm and Zimmerman (32) وفاوست ومن معه Fawcett et-al (5). من الواضح أن السلسلة الجانبية التي تحتوي على رقم احادى من ذرات الكربون تهضم فى الانسجة الحية إلى الفينول الغير نشط، بينما السلسلة الجانبية التي تحتوي على رقم زوجى من ذرات الكربون فانها تتكسر إلى حامض الفينوكس خليك النشط (شكل 18-2).

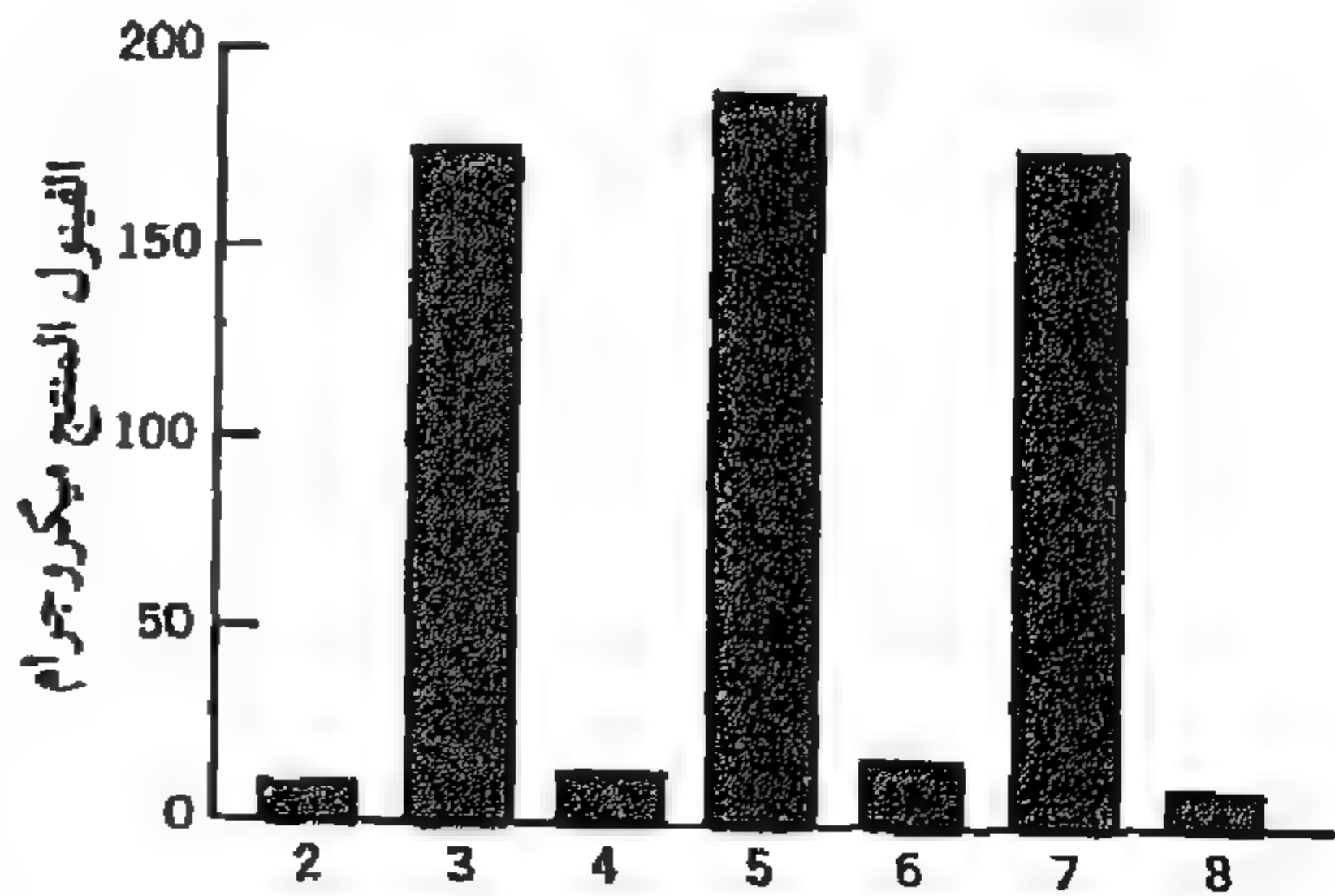
إحلال مجموعات مختلفة على السلسلة الجانبية كذلك تؤثر فى نشاط الأكسين ولهذا إحلال مجموعة الميثيل على الألفا كربون فى السلسلة لحامض الفينيل خليك لا تلغى نشاطه الأكسينى. مع ذلك إحلال إثنين من مجموعة الميثيل على الألفا كربون تنهى نشاطه الاكسينى تماماً (15). عندما نناقش طريقة عمل الأكسين سنرى لماذا إحلال مجموعة الميثيل الكبيرة على السلسلة الجانبية يشبط النشاط الأكسينى.



حامض الفينيك أيسو بروبيونيك

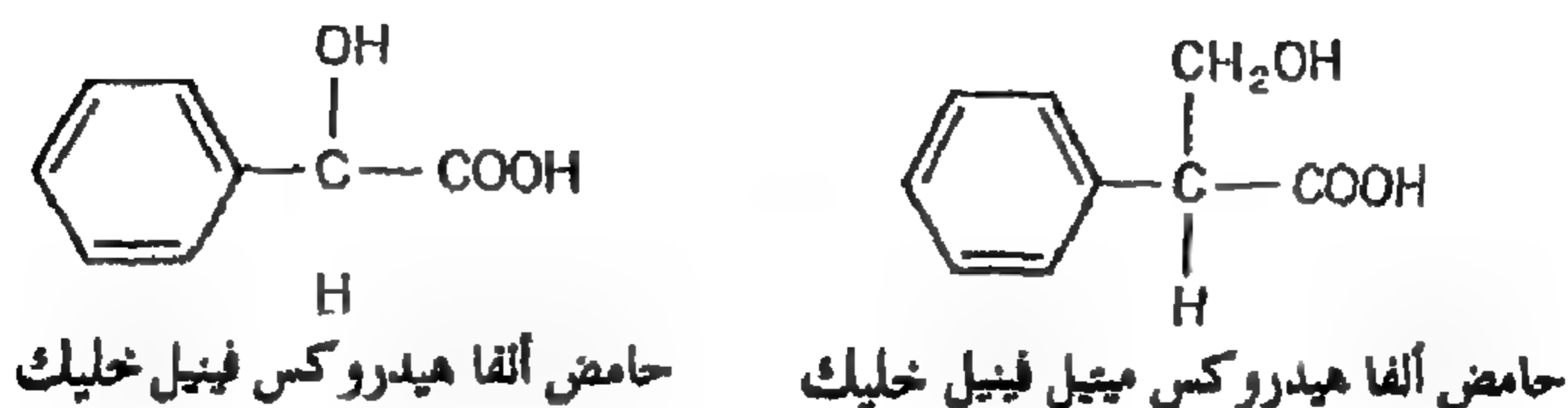


حامض الفينيل أيسوبيوتريك

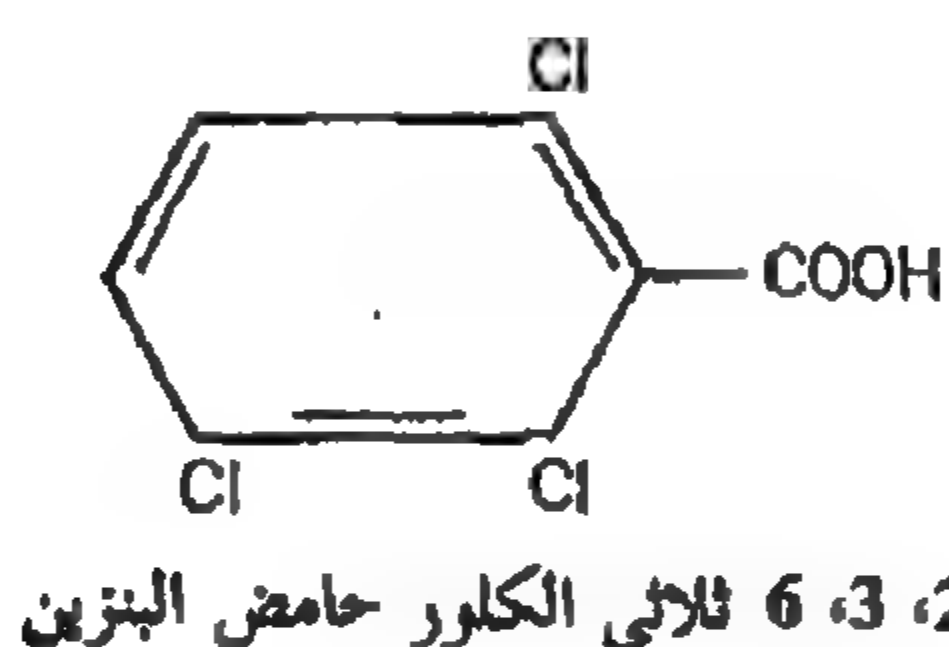


شكل 18-2 : كمية الفينول الناتجة من إنكسار أرقام فردية وأرقام زوجية من السلسلة الجانبية لأحماض الفينوكس عند تعرضها لنبات الكتان. (After C.H. Fawcett et al. 1952. Nature 170:887. Redrawn from A.C. Leopold, 1955. Auxins and plant growth. Los Angeles: University of California Press).

إحلال مجموعة الهيدروكسيل على السلسلة الجانبية كذلك يمكن أن تلغى النشاط الأوكسيني. مثلاً إحلال مجموعة الهيدروكسيل أو مجموعة الكحول على الالف كربون لحامض الفينيل خليك phenyl acitic acid ينتج عنه مشتقين خاملين (35).

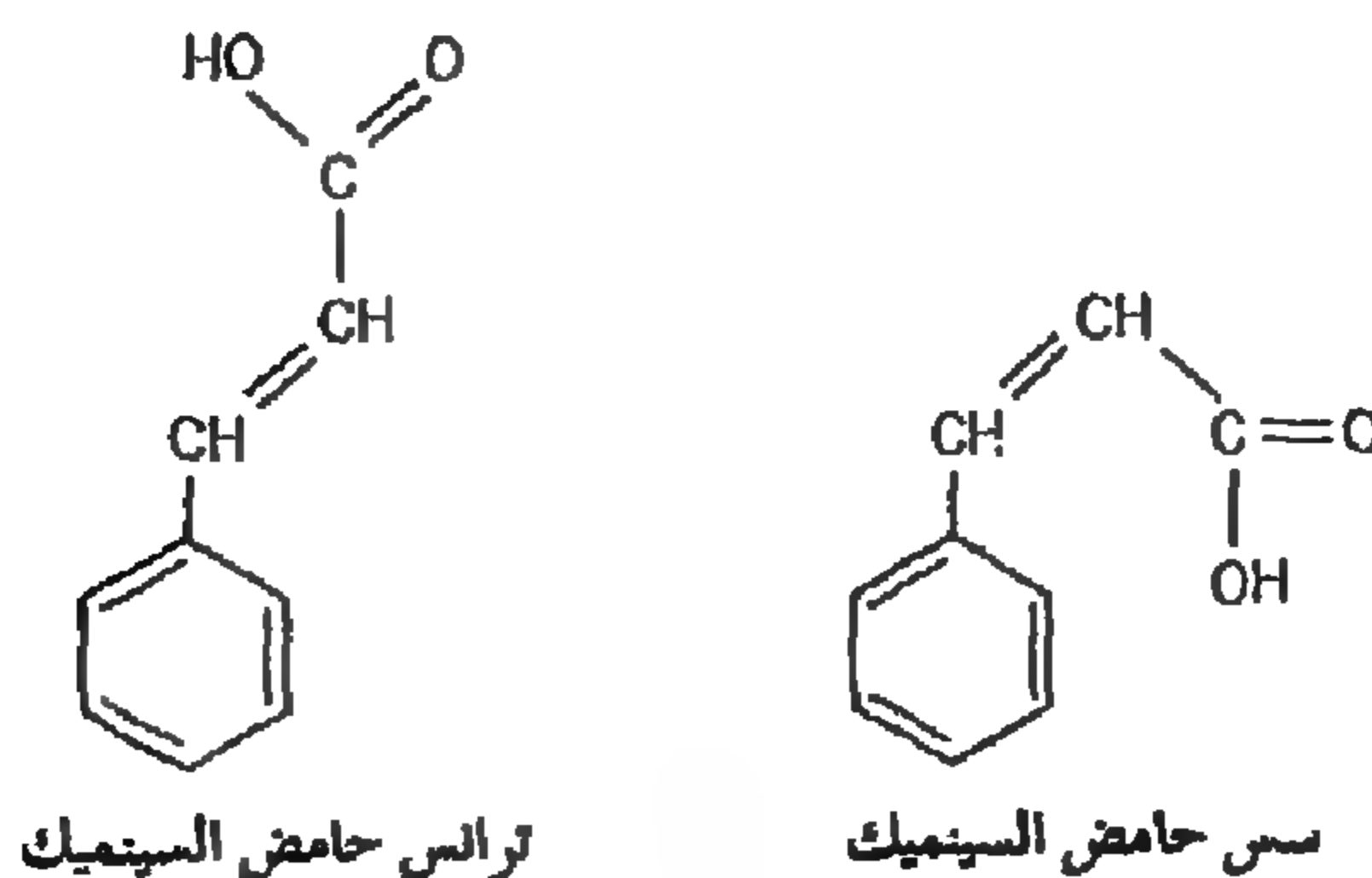


كان الاعتقاد سابقاً أن فصل مجموعة الكربوكسيل من السلسلة الجانبية ضرورياً للنشاط الأوكسيني (15). مع ذلك وجدت إستثناءات كثيرة لهذه القاعدة (2). مثلاً 2،3،6 ثلاثي الكلور حامض البنزين له نشاط أوكسيني قوى.



ترتيب وضعي خاص Spatial arrangement

الترتيب الوضعي الخاص بين الدائرة والسلسلة الجانبية عاملاً مهماً لنشاط جزئ الأوكسين. مثل سس حامض السينميك cis cinamic acid له نشاط أوكسيني مؤثر على الزيادة الطولية في قطع بادرات الشوفان. والترنس حامض السينميك



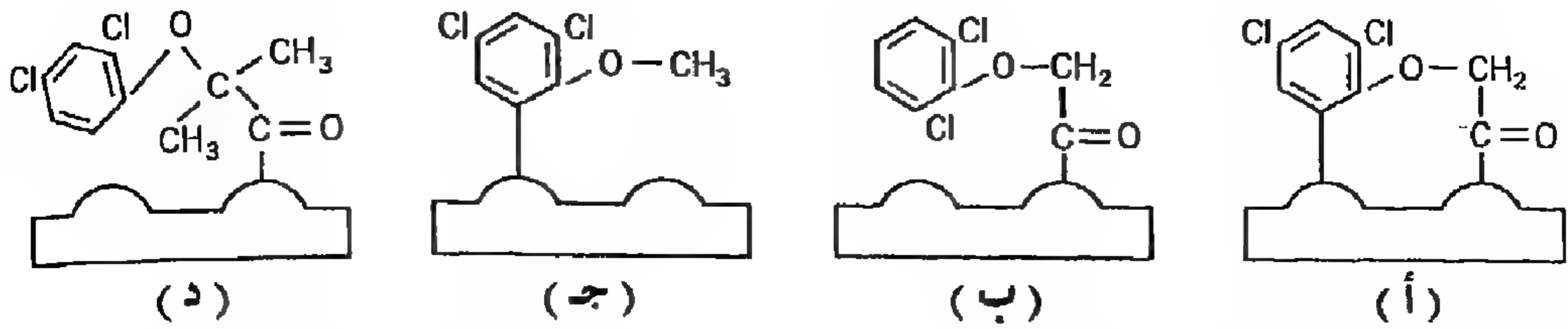
trans cinamic acid ليس له أى نشاط أكسينى. فالدسترا Veldstra (36) بعد دراسة العلاقة ما بين التركيب والنشاط الأكسينى اقترح ان حتى يكون الجزيء نشط أكسينيا يجب أن يكون مجموعة الكربوكسيل والدائرة فى مستويات مختلفة. هذه النظرية وجدت دفع من ملاحظة النشاط الأكسينى للسس والترانس حامض الثرهدرونفثيل ايدين خليك tetrahydronaphthylideneacetic acid (35) وكذلك من السس والترانس حامض السنميك cinamic acid.

مضادات الأكسين Antiauxins

لو افترضنا أن التركيب الكيميائى للمركب هو المسئول على تأثيره الفسيولوجى عندها يجب ان نعرف أن من الممكن أن تتداخل بعض المركبات الأخرى التى تشبه هذا المركب فى التركيب الكيماوى وليست مثيله بالضبط فى هذه التأثيرات الفسيولوجية (20) لقد أكتشفت مضادات عديدة للأكسين. بصفة عامة هذه المركبات تشبه الاكسينات فى التركيب الجزيئى ولكنها عندما تخلط بالأكسين تثبط نشاطه.

فى الواقع مضادات الأكسين هى تلك المركبات التى تنافس الأكسين على موقع تفاعله فى الخلايا النامية (1). ما المقصود بموقع التفاعل؟ بسبب علاقة التركيب الجزيئى والتوزيع الكيميائى بدرجة النشاط الفسيولوجى، معظم نظريات النشاط الاكسينى وضعت على موقع إتصال الأكسين على مادة معينة داخل الخلية (مثلا بروتين). هذا التركيب (أكسين مربوط) يستطيع أن يسبب النشاط الاكسينى. المضادات الاكسينية الحقيقية هى مركبات بسبب مشابهتها للأكسين تلتصق بموقع التفاعل وبذلك تجعل الأكسين خاملا ولا يسبب النمو. مع ذلك اذا كان هناك منافسة حقيقية لموقع التفاعل فان زيادة كمية الأكسين ينتج عنها ترجيح كفة الأكسين نحو موقع التفاعل ويتغلب على مضاداته.

هناك اتفاق عام على أن حتى يصبح جزيء الاكسين نشط يجب أن يتصل بنقطتين على موقع التفاعل. زيادة على هذا فقد اعتقد أن نقطتى الإتصال هما فى موقع على الدائرة الغير مشبعة ومجموعة الكربوكسيل على السلسلة الجانبية. فى



شكل 3-18 : رسم تخطيطي يوضح نظرية الاتصال بنقطتين كما هي تنطبق على نشاط الاكسينات ومضادات الأكسينات، (أ) نشاط الأكسين، (ب) موقع الأرتو مشغول، (ج) مجموعة الكربوكسيل ناقصة، (د) مجموعة الميثيل تشغل موقع الأرتو.

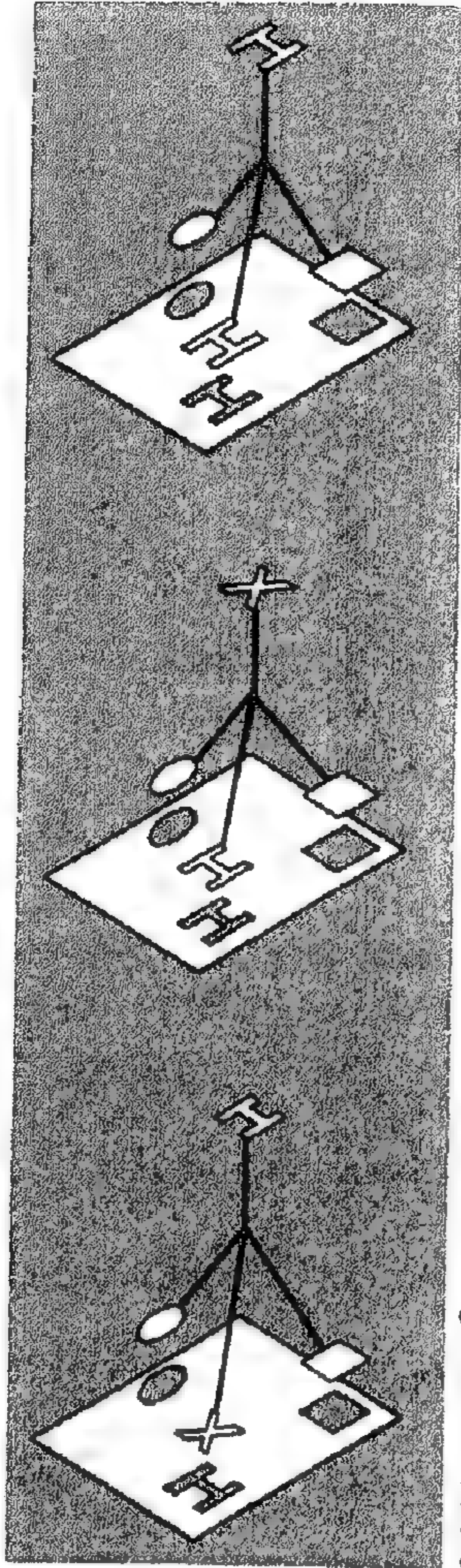
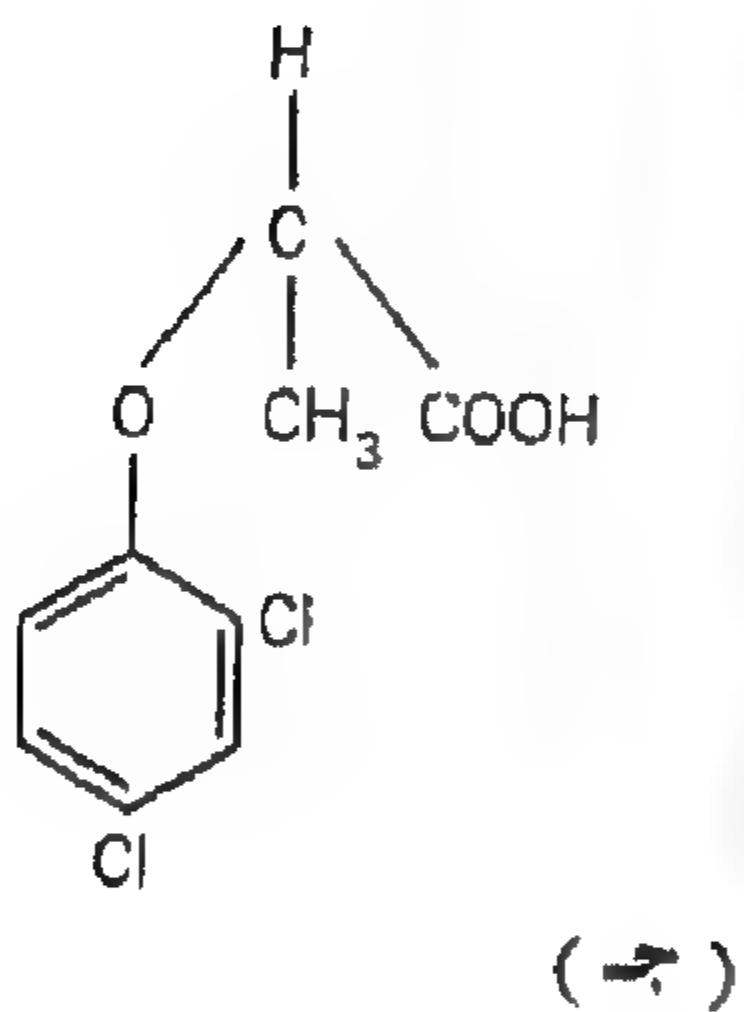
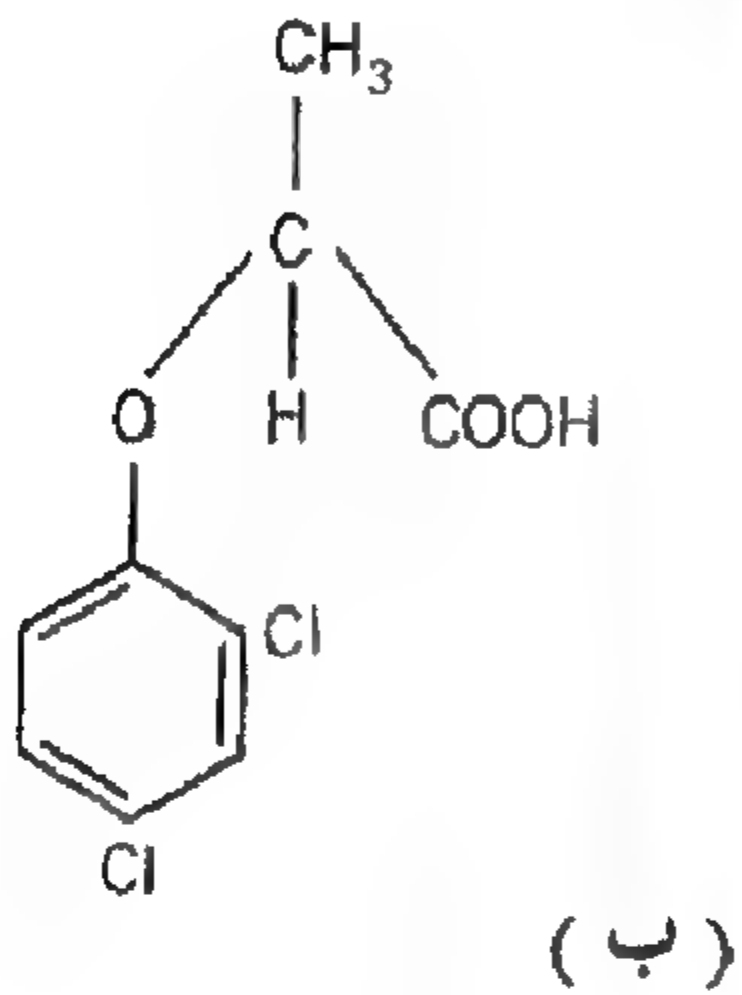
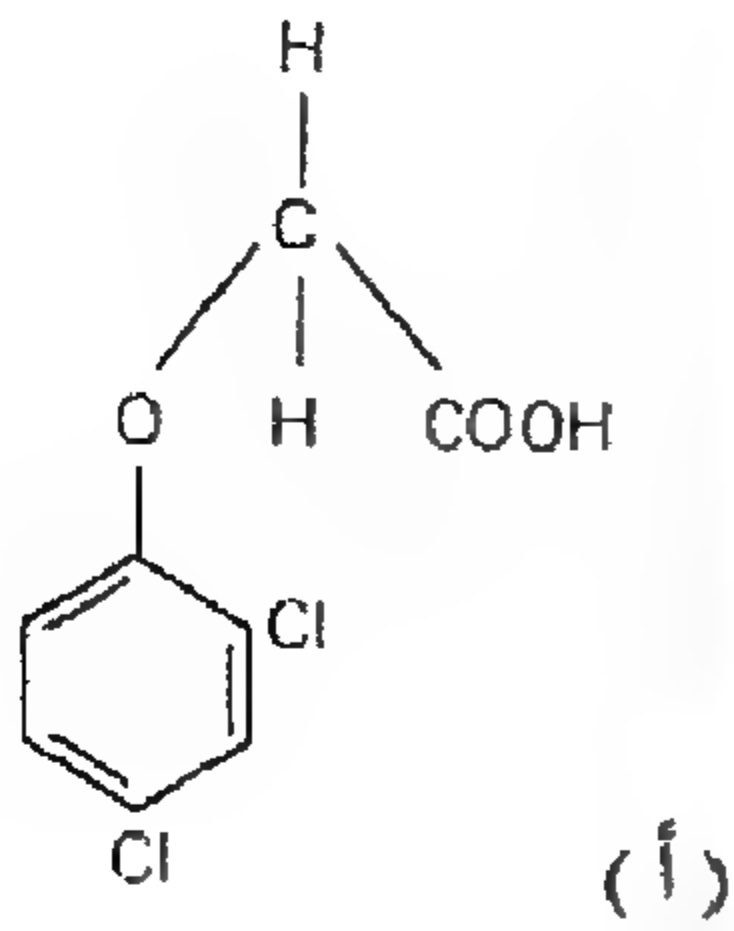
(After D.H. McRae and J. Bonner, 1953, Physiol. Plantarum 6:485.)

حامض الفينوكس خليك phenoxyacetic acid موقع الاتصال على الدائرة في وضع الأرتو.

بالاستناد على نظرية الموقعين مكري وبونر McRae and Bonner (19) وضعوا تقسيم دقيق للمضادات الاكسينية الحقيقية. باستعمال الأكسين الصناعي 2,4D كمثال للاكسينات استطاعوا أن يوضحوا أن مشابهاً جزئياً 2,4D التي تحوي بعض وليس كل خواصه التركيبية تستطيع أن تنافسه لموقع التفاعل. مضادات الأكسين تعمل إتصال واحد بدل من إتصالين ضروريا لعملية النمو. مكري وبونر وصفا ثلاثة طرق لتحويل جزئياً 2,4D إلى مضاد أكسيني وهي:

- 1- نزع مجموعة الكربوكسيل الضرورية.
- 2- نزع موقع الأرتو القابل للتفاعل الضرورية.
- 3- تغيير الترتيب الوضعي الطبيعي ما بين الدائرة ومجموعة الكربوكسيل، كإدخال مجموعات غير منظمة في السلسلة الجانبية. هذه العلاقة موضحة بالرسم في شكل 3-18.

مع أن ليس كشعبية الإتصال بموقعين، فقد اقترحت نظرية الإتصال بثلاثة مواقع ضرورية لنشاط الأكسين (31). هذه النظرية تقول أن حتى يصبح الأكسين نشطا يجب أن يحوي الصفة التالية: دائرة غير مشبعة، ومجموعة الكربوكسيل، وعلى الأقل واحد ألفا هيدروجين. شرط آخر هو أن تكون هذه الثلاثة في موضع صحيح خاص مع بعضها، في شكل 4-18 يوضح بالرسم نظرية



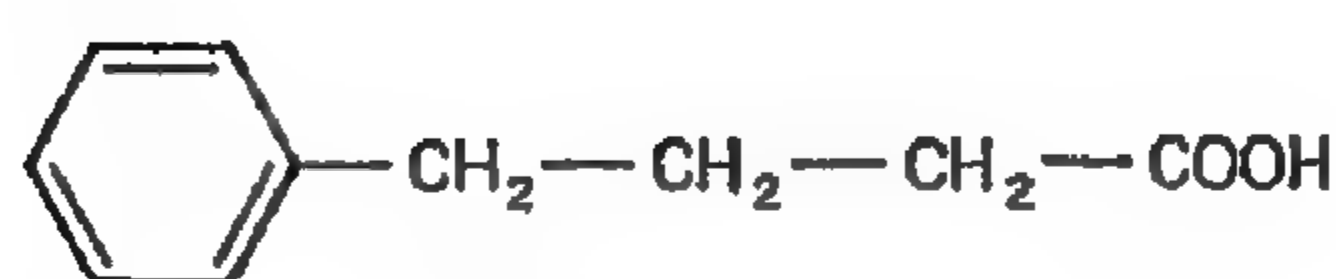
شكل 4-18 : رسم تخطيطي يوضح نظرية الاتصال بثلاثة نقاط (أ) أستيك إتصال بثلاثة نقاط نشط استجابة (ب) بروبونيك (+) أيسومر إتصال بثلاثة نقاط نشطة إستجابة، (ج) بروبونيك (-) أيسومر إتصال بنقطتين لاستجابة.

(After M.S. Smith and R.L. Wain. 1952. Proc. Roy. Soc. 139:119. Redrawn from L.J. Audus. 1959. Plant growth substances. New York: Interscience Publishers.)

الالتماس بثلاثة مواقع. في شكل 4-18 يوضح أهمية علاقة الوضع الخاص. من الأيسومر لحامض 4،2 ثنائي كلورفينوكس بروبونيك α -2,4 dichlorophenoxy propionic acid الموجب فقط (+) هو النشط (35). السالب ليس في الوضع الأصلي ولهذا لا تنطبق عليه نظرية الالتماس في ثلاثة مواقع لنشاط الأكسين.

إتصال الأكسين بموقع التفاعل يحدث في وقت واحد في ثلاثة مراكز على جزيء الأكسين. إذا حدث الإتصال في موقع واحد أو حتى إثنين فإنه لا يحدث أي نشاط أكسيني. في الحقيقة الجزيء الذي يلامس موقع واحد أو إثنين فقط على موقع التفاعل يمكن اعتباره مضاد للأكسين.

نوع من مضادات الاكسين والتي لم يعترف بها إلى الآن هي المركبات التي لها نشاط أكسينى ضعيف. الاكسين الضعيف يستطيع أن يعمل التلامس بنقطتين الضرورى (أو ثلاثة نقاط) ويسبب زيادة النمو. مع ذلك هذه الزيادة قليلة وفى نفس الوقت تكون المواقع النشطة مشغولة باكسين ضعيف ولا يستطيع الاكسين القوى أن يؤدي عمله. مثال للاكسين الضعيف والتي له عمل كمضاد للاكسين هو حامض الفينيل بيوتريك phenylbuteric acid.



حامض الفينيل بيوتريك

نشاط الاكسين الحركية Kinetics of auxin activity

مساهمة قيمة لدراسة كيفية عمل الأكسين فى تسبب النمو باستعمال التحليل الحركى اللينويفر وبرك lineweaver - burk kinetic analysis للتثبيط المنافس. اوضحا مكرى وبونر (19) McRae and Bonner أن تفاعل النمو الذى يسببه الأكسين يمكن معاملته بالطرق المعتادة لحركة الأنزيم.

من المعروف فى تفاعلات الانزيمات يتكون مركب وسطى من المادة والانزيم. هذا المركب يتكون على الجهة النشطة من الانزيم. هذا المركب يتحول إلى الانزيم والناتج من التفاعل.



باستعمال التخطيط السابق، اوضحا مكرى وبونر بأن من الممكن تحليل زيادة الأكسين لنمو قطع بادرات الشوفان رياضيا. فى مخططيها الانزيم (E) هو مستقبل الأكسين، والمادة (S) هي الأكسين المعطى، والمركب (ES) هو الاكسين الملتصق بالمستقبل، والناتج فى هذه الحالة هو النمو. دعنا نكتب المعادلة السابقة باستعمال A للأكسين و R للمستقبل و RA للمركب الوسطى و G للنمو.



فى دراسة الانزيمات، المثبط المنافس هو مركب ينافس المادة على الجهة النشطة للانزيم. تكوين مركب من المثبط والانزيم يمكن توضيحه كآلاتى.

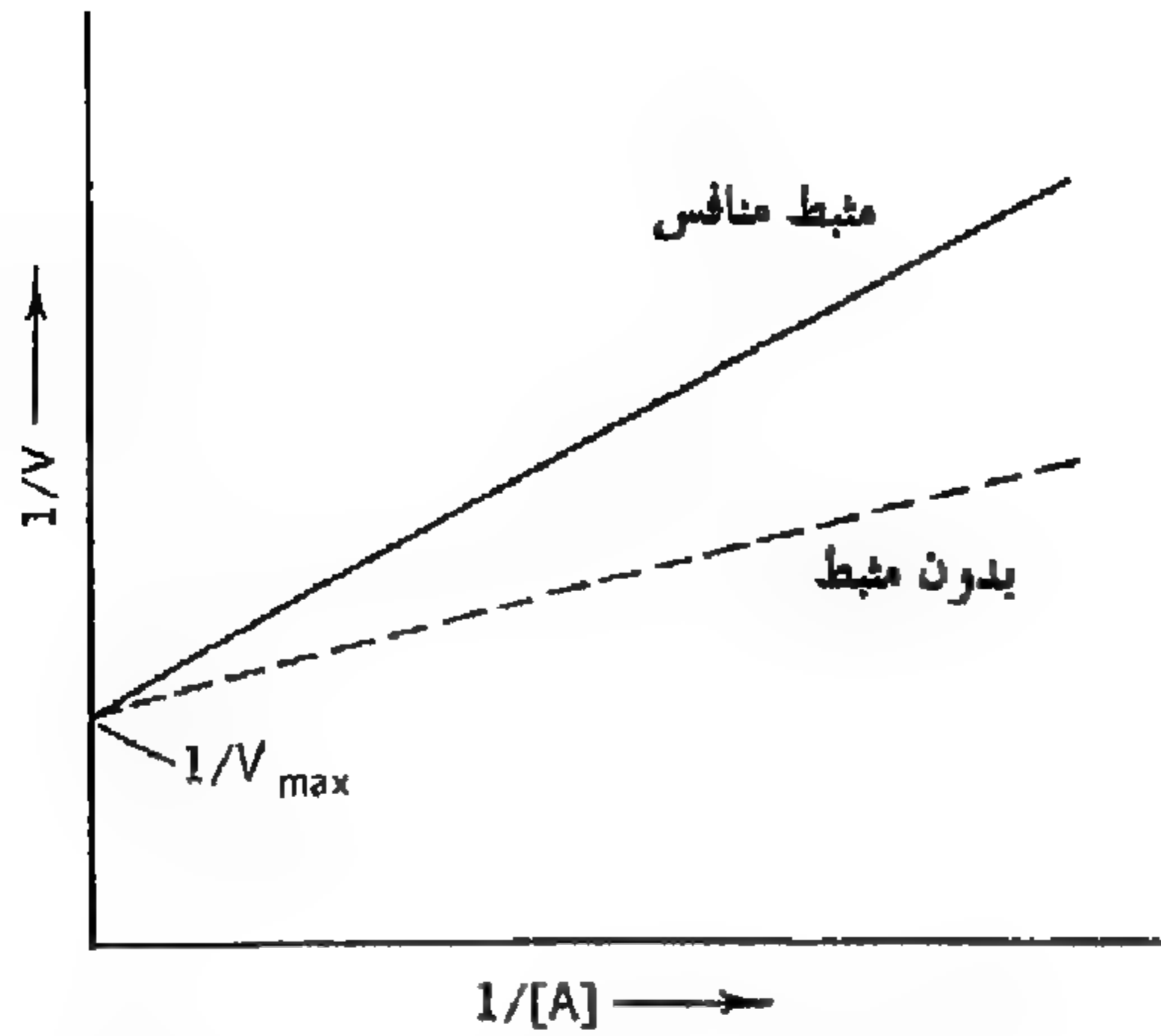


حقيقة تكوين EI يمكن ترجيعه وهذا مهم لانه يسمح للمثبط منافسة المادة على الجهة النشطة. وبهذا بزيادة تركيز المادة يمكن التغلب على تأثير المثبط. تأثير المثبطات المنافسة يمكن ملاحظتها فى نقص سرعة تفاعلات الانزيم. مع هذا لو زادت تركيزات المادة إلى أن تغرق كل الجهات النشطة للانزيم بالمادة عندها سأتصل إلى السرعة القصوى (V max). هذه السرعة القصوى تكون مساوية لنفس التفاعل بدون مثبطات منافسة. وهنا يمكن القول بأن زيادة تركيزات المادة يحد من كمية التثبيط وبالعكس انقاص تركيزات المادة تزيد من كمية التثبيط.

لقد ذكرنا أن مضادات الأكسجين تنافس الأكسجين على الجهة النشطة من مستقبل الأكسجين أو مركز النمو. فى هذه الحالة بالطبع وضع مشابه لدراسة نظرية المثبطات المنافسة للانزيمات.

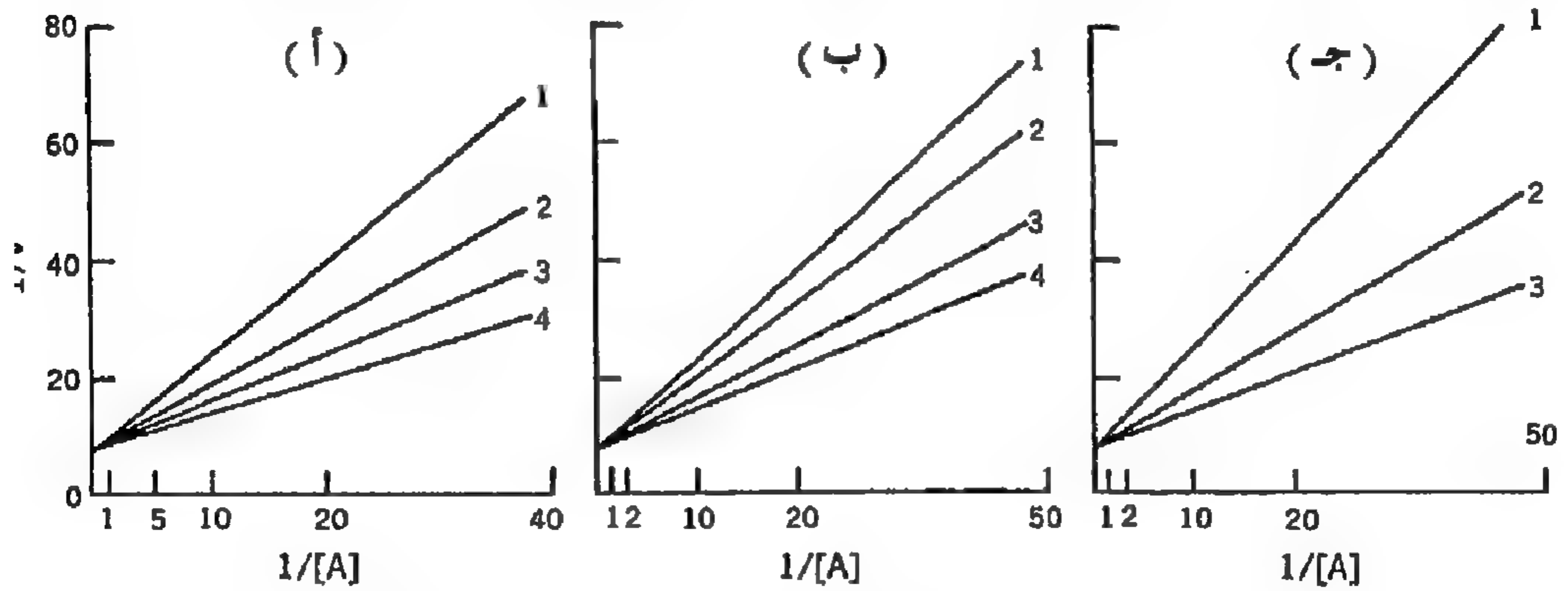
والآن باستعمال طريقة رسم لينويفر وبرك، نستطيع ان نقيس سرعة الأكسجين (فى هذه الحالة سرعة النمو) وفى نفس الوقت نستطيع ان نحسب تأثير مضادات الأكسجين على هذه السرعة. برسم عكس السرعة ($\frac{1}{V}$) لتفاعل الأكسجين ضد عكس تركيز الأكسجين ($\frac{1}{[A]}$) نستطيع أن نحصل على خط مستقيم. يمكن الحصول على سرعة قصوى (V max). بزيادة الخط إلى الاحداثى الرأسى. نقطة الإتصال هي $\frac{1}{V \max}$ (شكل 5-18).

كذلك شكل 5-18 يوضح تأثير المثبطات المنافسة. الجدير بالملاحظة هو زيادة تركيز المثبط تزيد من إنحناء الخط ولكنها لا تؤثر فى نقطة الالتقاء.



شكل 5-18 : رسم عكس لتفاعل الأنزيم بدون مثبط ووجود مثبط منافس. لاحظ نقطة الاتصال واحدة للحالتين ولكن الانحدار يزيد بوجود المثبط المنافس.

عملت تحليلات رياضية لتفاعل 2,4D ومضادات الأكسجين حامض 4 كلورفينوكس أيسو بيوتريك 4 chlorophenoxyisobutyric acid وحامض 4,2 ثنائي الكلور فينوكس خليك 2,4 dichlorophenoxyacetic وحامض 4,2 ثنائي الكلور إينسول 2,4 dichloroanisole (شكل 6-18). المركب حامض 4 كلور فينوكس أيسوبيوتريك مضاد أكسيني بسبب مجموعات الميثيل الغير منتظمة



شكل 6-18 : معاكسة تحفيز 2,4D لنمو القطع بمضادات الأكسجين، (أ) 2,4 ديكلور فينوكس حامض الأيسوبيوتريك، (ب) 2,6 ديكلور فينوكس حامض الخليك و (ج) 2,4 ديكلور إينسول في منحنيات 1، 2، 3، 4 يشير إلى 2,4 ديكلور فينوكس حامض الأيسوبيوتريك تركيزات 0.0، 0.1، 0.5، 1.0 ملجرام/لتر بالترتيب. في (ب) منحنيات 1، 2، 3، 4 تشير ديكلور فينوكس حامض الخليك تركيزات 0.0، 0.1، 0.5، 1.0 ملجرام/لتر بالترتيب. في (ج) منحنيات 1، 2، 3 تشير إلى 2,4 ديكلور إينسول تركيزات 0.0، 1.0، 5.0 ملجرام/لتر بالترتيب.

(After D.H. McRae and J. Bonner. 1952. Plant Physiol. 27:834; and 1953. Physiol. Plantarum 6:485.)

على السلسلة الجانبية تتداخل مع ملاصقة مجموعة الكربوكسيل لمستقبل الأكسين. حامض 6،2 ثنائي الكلور فينوكس خليك سبب مضادته للأكسين إلى اغلاق وضع الارتو القابلة للتفاعل بذرة كلور. و 4،2 ثنائي الكلور إينسول لا يحتوى على مجموعة كربوكسيل ولهذا لا يستطيع ان يعمل نقطتى التلامس الضرورية.

تخميل الاكسين Inactivation of auxin

كما لإنتاج والتأثيرات الفسيولوجية للأكسين أهمية كبيرة فى نمو وتطور النبات فان تخميل الأكسين له أهمية كبيرة فى هذا الشأن كذلك. مثلاً تخميل الأكسين مهماً فى التنحية الضوئية والتحكم فى إطالة الخلايا وفى شيخوخة أنسجة النبات. سنناقش هنا طريقة تخميل الأكسين وتأثير تخميله على إطالة الخلايا والشيخوخة.

مكانيكية تخميل الأكسين Mechanisms of auxin inactivation

تطورت وتعددت البحوث المنشورة على طريقة تخميل الأكسين منذ سنة 1947 حين فصلا تانج وبونر Tang and Bonner (33) انزيماً يستطيع أكسدة IAA، هذا الانزيم يعرف الآن بمؤكسد IAA oxidase. حديثاً فصل مؤكسد IAA من جذور نبات التبغ ونقى جزئياً (27). مع أن مؤكسد IAA يمثل طريقة واحدة لقدرة النبات على هدم الأكسين. لقد أكتشفت طرق طبيعية أخرى لهدم الأكسين. هناك طريقتين رئيسيتين لهدم الأكسين فى النبات وهما آ- أكسدة بالانزيمات ب- أكسدة بالضوء.

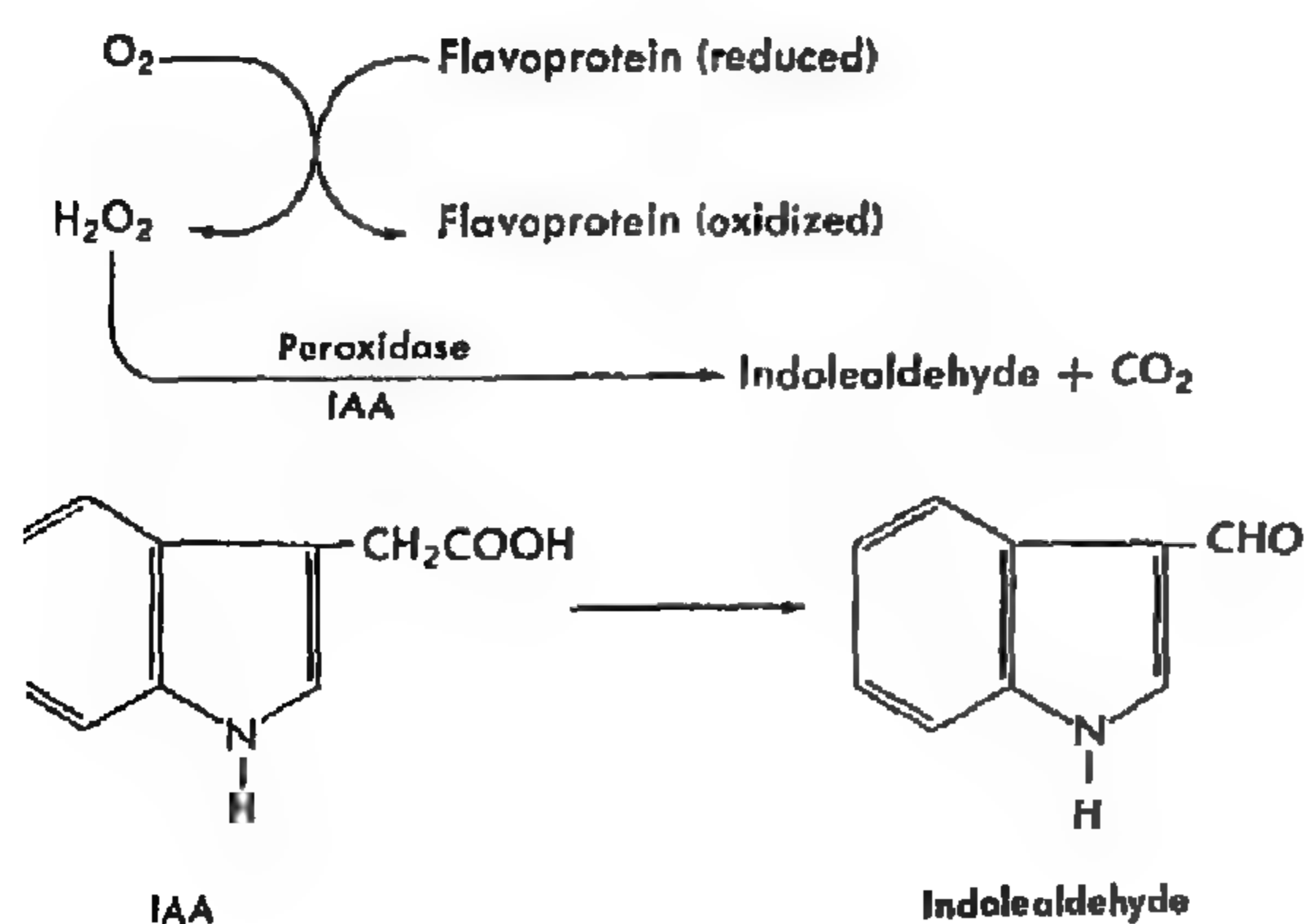
أكسدة بالانزيمات Enzymatic oxidation

وجدت الانزيمات التى تؤكسد IAA فى عدة أنسجة من النبات. بصفة عامة مجموعة واحدة دائماً هى التى تدرس بالتفصيل أكثر من الاخرى، وهو مجموعة الانزيمات الموجودة فى مستخلص السويقات الفوق فلقية لنبات

البازلاء النامية فى الظلام. يظهر فى هذه الحالة ضرورة وجود فليفيوبروتين flavoprotein الذى يعطى ثانى اكسيد الهيدروجين hydrogen peroxide . أكسدة IAA بثانى اكسيد الهيدروجين بمساعدة البروكسيداز peroxidase ليعطى بعض المواد الغير نشطة، يحتمل ان يكون اندول ألدهايد indolealdehyde (شكل 7-18). تخميل الأكسين بهذه الطريقة جزئى واحد من الأكسجين يستهلك لتخميل جزئى واحد من IAA وينطلق ثانى أكسيد الكربون.

زيادة عن الإندول ألدهايد، نواتج أخرى اقترحت (24، 17) مع أن الواقع والمقبول هو أن ناتج أكسدة IAA هو الاندول ألدهايد، كما ذكر سابقاً طرق أكسدة IAA وجدت فى عدة نباتات، وفى حالات عديدة وجدت مختلفة عن مؤكسد IAA الاصلى الموجود فى نبات البازلاء (3، 28). فى هذه الطرق حصل على نواتج مختلفة من أكسدة IAA.

لقد وجد تناسباً عكسياً بين نشاط مؤكسد IAA ومحتوى IAA فى النبات (18، 13، 14، 22). وهى أنه عندما يكون محتوى IAA عالياً يكون نشاط مؤكسد IAA منخفضاً والعكس صحيح. المناطق المرستيمية التى تحتوى على كميات عالية من الأكسين بها نشاط مؤكسد IAA منخفضاً. يعتقد أن الجذور بصفة عامة محتواها من الأكسين منخفضاً، وجد أن بها نشاط مؤكسد IAA عالياً (8). فى الحقيقة جالستون Galston (6) وجد (على الأقل فى نبات البازلاء) أن كلما تقدمت الخلايا بالسن يزيد نشاط مؤكسد IAA ونقص محتواها من الأكسين.



شكل 7-18 : رسم توضيحي يمثل نظام IAA أكسيداز.

لقد وجد في أنسجة النباتات الصغيرة أن زيادة كبيرة في تخميل IAA نتيجة معاملتها بـ IAA الصناعي أو أحد مشابهاة جزئ IAA. يمكن أن IAA يستطيع أن يسبب إنتاج الانزيم الذي يكسره (6،8). هذا مهم جداً حيث ان IAA الذي يسبب النمو، يضع الطريقة التي تقود إلى نهاية النمو.

جالستون باحث مهم في نمو النبات يقول:

يظهر أنه من الممكن نقصان حساسية الخلايا المعمرة للأكسين نتيجة احتوائها على نشاط عالي لمؤكسد IAA والذي بدوره نتيجة أولية سببها IAA. بالرجوع إلى هذا النظام فإن إدارة IAA للخلايا الصغيرة ليس فقط يسبب النمو ولكنه يضع سلسلة من الأحداث تقود إلى نقصان أو إيقاف النمو نهائياً.

أكسدة بالضوء Photooxidation

لقد عرف من زمن بعيد أن IAA يمكن تخميله بالاشعة المؤينة. أوضح اسكوج Skoog (29،30) سرعة تخميل IAA النقي بتعريضه لاشعة x وأشعة جاما. كذلك لاحظ أن اذا وضع IAA في جو من النيتروجين التخميل يكون قليلاً أو لا يحدث كلياً. هذا يدل أن التخميل سببه أكسدة بالبروكسيد المتكون خلال التعرض للاشعة (9). هناك بعض الأدلة أن كمية قليلة من IAA هي التي تخمل أو تؤكسد بهذه الطريقة، معظم التأثير الضار لهذه الانواع من الاشعة على IAA غير مباشر. مثلاً جوردن Gordon (6) ادعى أن معظم تأثير الاشعة المؤينة على تكوين الاكسين يمكن إيجاده في تكسير الاشعة لمجموعة الانزيم الذي يحول التريبتوفان tryptophan إلى IAA.

الضوء الفوق البنفسجي ultraviolet كذلك يخمل IAA. هذا يمكن توقعه بسبب التركيب الدائري لجزئ IAA، الذي يمتص إلى حد ما الضوء الفوق البنفسجي (اعلا امتصاص حوالى 280 m μ). هنا يوجد تأثير مباشر على جزئ IAA بسبب امتصاص الضوء الفوق بنفسجي. تعيين نسبة الأكسين في الأنسجة قبل وبعد التعرض للاشعة الفوق بنفسجية (4،23) وجد أن هذا النوع من الاشعة ينقص نسبة الاكسين في النبات.

REFERENCES

1. Audus, L. J. 1959. *Plant growth substances*. New York: Interscience Publishers.
2. Bentley, J. A. 1950. Growth-regulating effect of certain organic compounds. *Nature* 65:449.
3. Briggs, W. R., G. Morel, T. A. Steeves, I. M. Sussex, and R. H. Wetmore. 1955. Enzymatic auxin inactivation by extracts of the fern, *Osmunda cinnamomea* L. *Plant Physiol.* 30:143.
4. Burkholder, P. A., and E. S. Johnston. 1937. Inactivation of plant growth substance by light. *Smithsonian Inst. Misc. Collections* 95:20.
5. Fawcett, C. H., M. A. Ingram, and R. L. Wain. 1952. β -Oxidation of ω -phenoxyalkylcarboxylic acids in the flax plant. *Nature* 170:887.
6. Galston, A. W. 1956. Some metabolic consequences of the administration of indoleacetic acid to plant cells. In R. L. Wain and F. Wightman, eds., *The chemistry and mode of action of plant growth substances*. London: Butterworths Scientific Publications.
7. Galston, A. W., and R. S. Baker. 1949. Studies on the physiology of light action. II. The photodynamic action of riboflavin. *Am. J. Botan.* 36:773.
8. Galston, A. W., and L. Y. Dalberg. 1954. The adaptive formation and physiological significance of indoleacetic acid oxidase. *Am. J. Botan.* 41:373.
9. Galston, A. W., and W. S. Hillman. 1961. The degradation of auxin. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 14:647. Berlin: Springer.
0. Gordon, S. A. 1956. The biogenesis of natural auxins. In R. L. Wain and F. Wightman, eds., *The chemistry and mode of action of plant growth substances*. London: Butterworths Scientific Publications.
1. Haagen-Smit, A., and F. W. Went. 1935. A physiological analysis of the growth substance. *Proc. Kon. Nederl. Akad. Wetensch. (Amsterdam)* 38:852.
2. Irvine, V. C. 1938. Studies in growth-promoting substances as related to x-radiation and photoperiodism. *Univ. Colo. Studies* 26:69.
3. Jacobson, B. S., and S. M. Caplin. 1967. Distribution of an indoleacetic acid-oxidase-inhibitor in the storage root of *Daucus carota*. *Plant Physiol.* 42:578.
4. Kerstetter, R. E., and G. W. Keith, Jr. 1966. Direct assay of IAA decarboxylating rate in excised tobacco pith: relation to aging. *Plant Physiol.* 41:903.
5. Koepfli, J. B., K. V. Thimann, and F. W. Went. 1938. Phytohormones: structure and physiological activity. *J. Biol. Chem.* 122:763.
6. Leopold, A. C. 1955. *Auxins and plant growth*. Los Angeles: University of California Press.
7. Manning, D. T., and A. W. Galston. 1955. On the nature of the enzymatically catalyzed oxidation products of indoleacetic acid. *Plant Physiol.* 30:225.
8. McRae, D. H., and J. Bonner. 1952. Diorthosubstituted phenoxyacetic acids as anti-auxins. *Plant Physiol.* 27:834.
9. McRae, D. H., and J. Bonner. 1953. Chemical structure and antiauxin activity. *Physiol. Plant.* 6:485.
0. Muir, R. M., and C. Hansch. 1955. Chemical constitution as related to growth regulator action. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 6:157.
1. Muir, R. M., C. H. Hansch, and A. H. Gallup. 1949. Growth regulation by organic compounds. *Plant Physiol.* 24:359.
2. Pilet, P. E. 1967. Auxin content and auxin catabolism in relation to the growth polarity. *Physiol. Plant.* 20:285.
3. Popp, H. W., and H. R. C. McIlvaine. 1937. Growth substances in relation to the mechanism of the action of radiation on plants. *J. Agr. Res.* 55:931.

24. Ray, P. M., and K. V. Thimann. 1955. Steps in the oxidation of indoleacetic acid. *Science* 122:187.
25. Reinert, J. 1952. Über die Bedeutung von Carotin und Riboflavin für die Lichtreizaufnahme bei Pflanzen. *Naturwiss.* 39:47.
26. Reinert, J. 1953. Über die Wirkung von Riboflavin und Carotin beim Phototropismus von Avena-Koleoptilen und bei anderen pflanzlichen Lichtreizreaktionen. *Z. Botany* 41:103.
27. Sequeira, L., and L. Mineo. 1966. Partial purification and kinetics of indoleacetic acid oxidase from tobacco roots. *Plant Physiol.* 41:1200.
28. Sequeira, L., and T. A. Steeves. 1954. Auxin inactivation and its relation to leaf drop caused by the fungus *Omphalia flava*. *Plant Physiol.* 29:11.
29. Skoog, F. 1934. The effect of x-rays on growth substance and plant growth. *Science* 79:256.
30. Skoog, F. 1935. Effect of x-irradiation on auxin and plant growth. *J. Cell Comp. Physiol.* 7:227.
31. Smith, M. S., and R. L. Wain. 1952. The plant growth-regulating activity of *dextro* and *laevo* α (2 naphthoxy) propionic acid. *Proc. Roy. Soc.* 139:118.
32. Synerholm, M. E., and P. W. Zimmerman. 1947. Preparation of a series of 2,4-dichlorophenoxyaliphatic acids. *Contr. Boyce Thompson Inst.* 14:369.
33. Tang, Y. W., and J. Bonner. 1947. The enzymatic inactivation of indoleacetic acid. *Arch. Biochem. Biophys.* 13:11.
34. Thimann, K. V. 1935. On an analysis of activity of two growth-promoting substances on plant tissues. *Proc. Kon. Acad. Wet. (Amsterdam)* 38:896.
35. Thimann, K. V. 1951. The synthetic auxins: relation between structure and activity. In F. Skoog, ed., *Plant growth substances*. Madison, Wisc.: University of Wisconsin Press.
36. Veldstra, H. 1944. Researches on plant growth substances IV. The relation between structure and activity. *Enzymologia* 11:97.
37. Wallace, R. H., and A. E. Schwaning. 1954. A study of chlorophyll in a white mutant strain of *Helianthus annuus*. *Plant Physiol.* 29:431.
38. Went, F. W., and K. V. Thimann. 1937. *Phytohormones*. New York: The Macmillan Co.
39. Zimmerman, P. W., and A. E. Hitchcock. 1942. Substituted phenoxy and benzoic acid growth substances and the relation of structure to physiological activity. *Contr. Boyce Thompson Inst.* 12:321.
40. Zimmerman, P. W., A. E. Hitchcock, and F. Wilcoxon. 1936. Several esters as plant hormones. *Contr. Boyce Thompson Inst.* 8:105.

الفصل التاسع عشر

الجبرلينات والسيتوكينينات والإثيلين

The gibberellins, the cytokinins, and ethylene

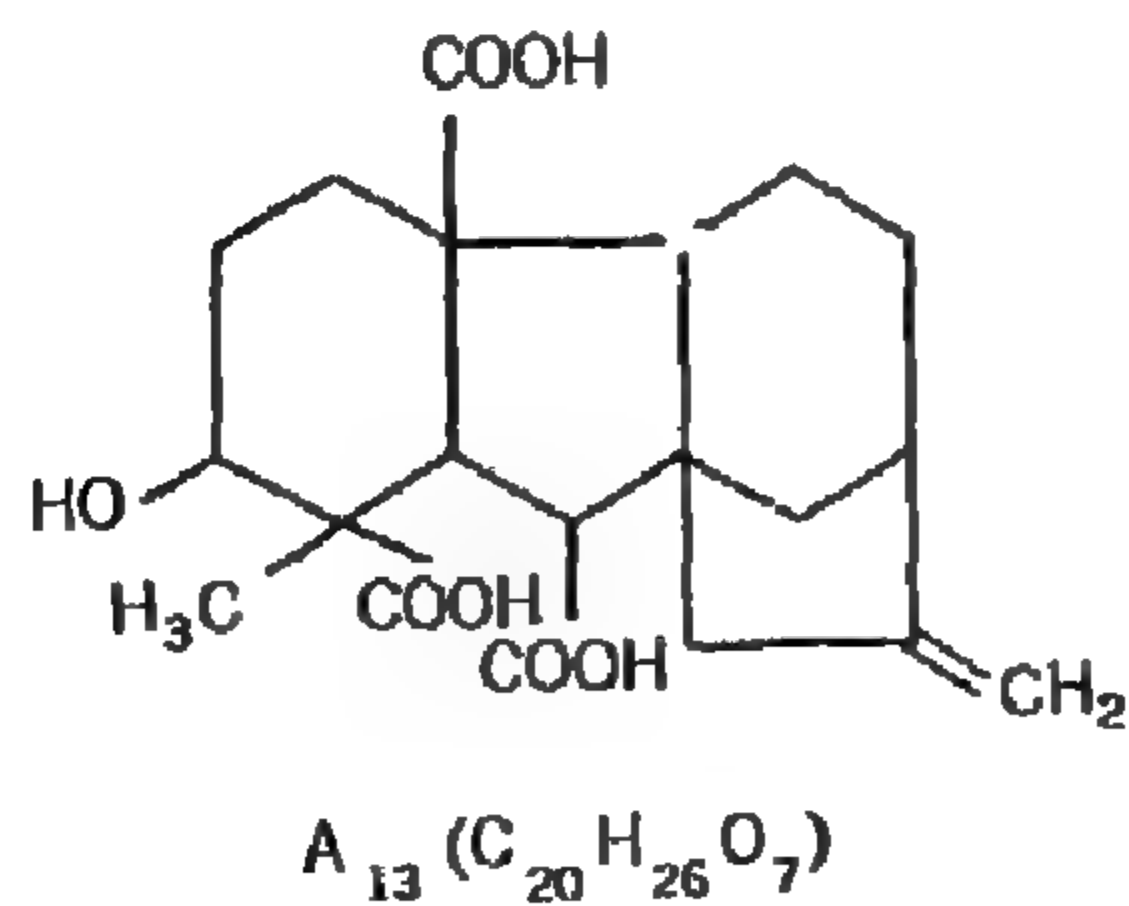
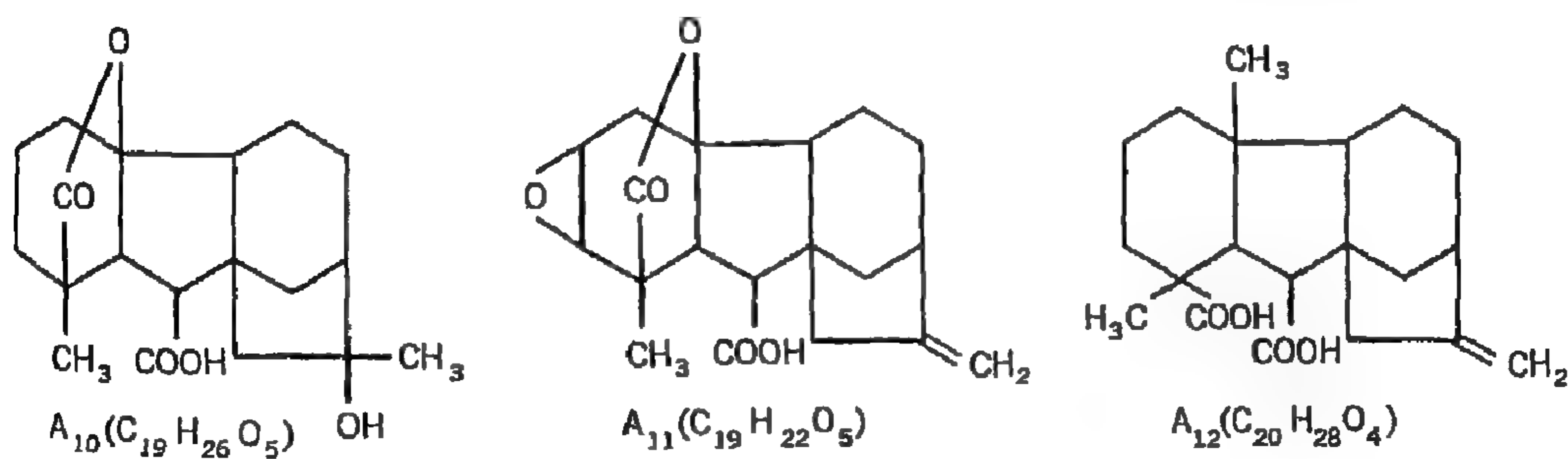
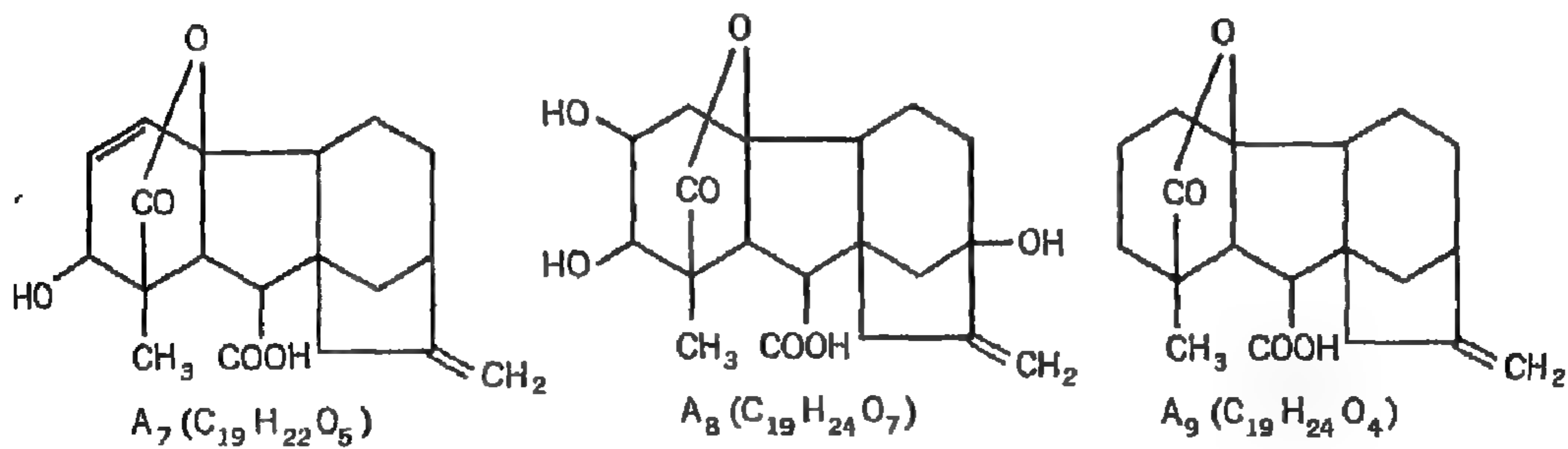
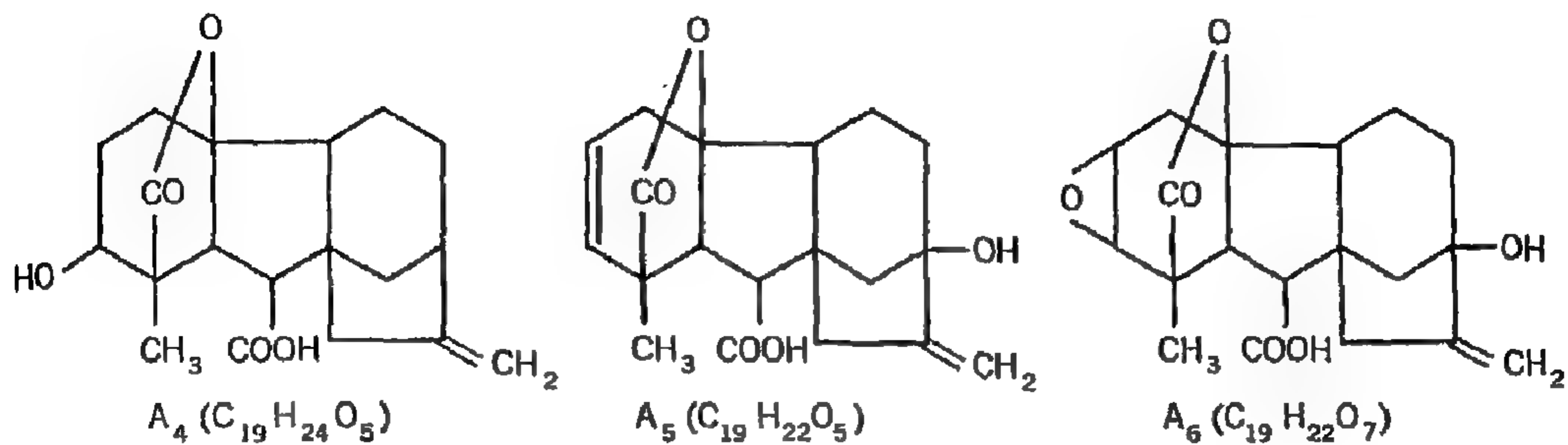
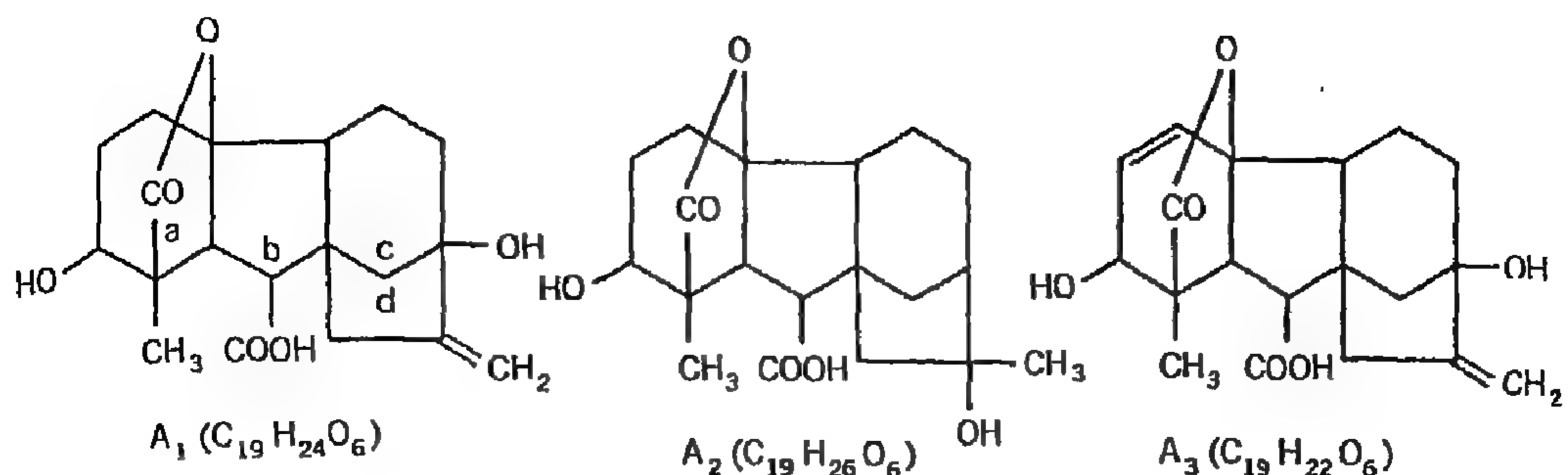
الجبرلينات Gibberellins

لولا مرض الباكنى Bakanae الذى له تأثير كبير على إنتاج الارز فى اليابان. لكان وجود الجبرلين فى النبات غير معروف إلى يومنا هذا. الفلاحون فى اليابان لاحظوا أن النباتات المصابة بهذا المرض أطول من غيرها. كذلك هذه النباتات ضعيفة ولونها هافت وأحيانا لا تحمل ثمار (100). يسبب هذا المرض نقص فى إنتاج الارز يصل إلى 40%. علماء اليابان كانوا مهتمين لمعرفة أسباب هذا المرض والتحكم فيه.

فى بداية القرن العشرين وضع برنامج مكثف للبحث فى أسباب مرض الباكنى. عالم أمراض نبات يابانى أوضح العلاقة بين مرض الباكنى وفطر الفيوزيريوم *fusarium moniliforme*. أوضح العالم سوادا Sawada (112) أن المرض سببه مادة يخرجها الفطر إلى النبات. كورساوا Kurosawa (63) أثبت بالتجارب المعملية أن المستخلص المعقم من هذا الفطر يعطى نفس الأعراض على بادرات الأرز السليمة. وأخيراً فى سنة 1938 العالمان يابوتا وسميكى Yabuta and Sumiki استطاعا فصل بلورات الجبرلين. منذ ذلك الوقت الجبرلينات واشباه الجبرلينات أثبت وجودها فى النباتات الراقية (65، 96).

التركيب الكيميائى للجبرلينات Chemistry of the gibberellins

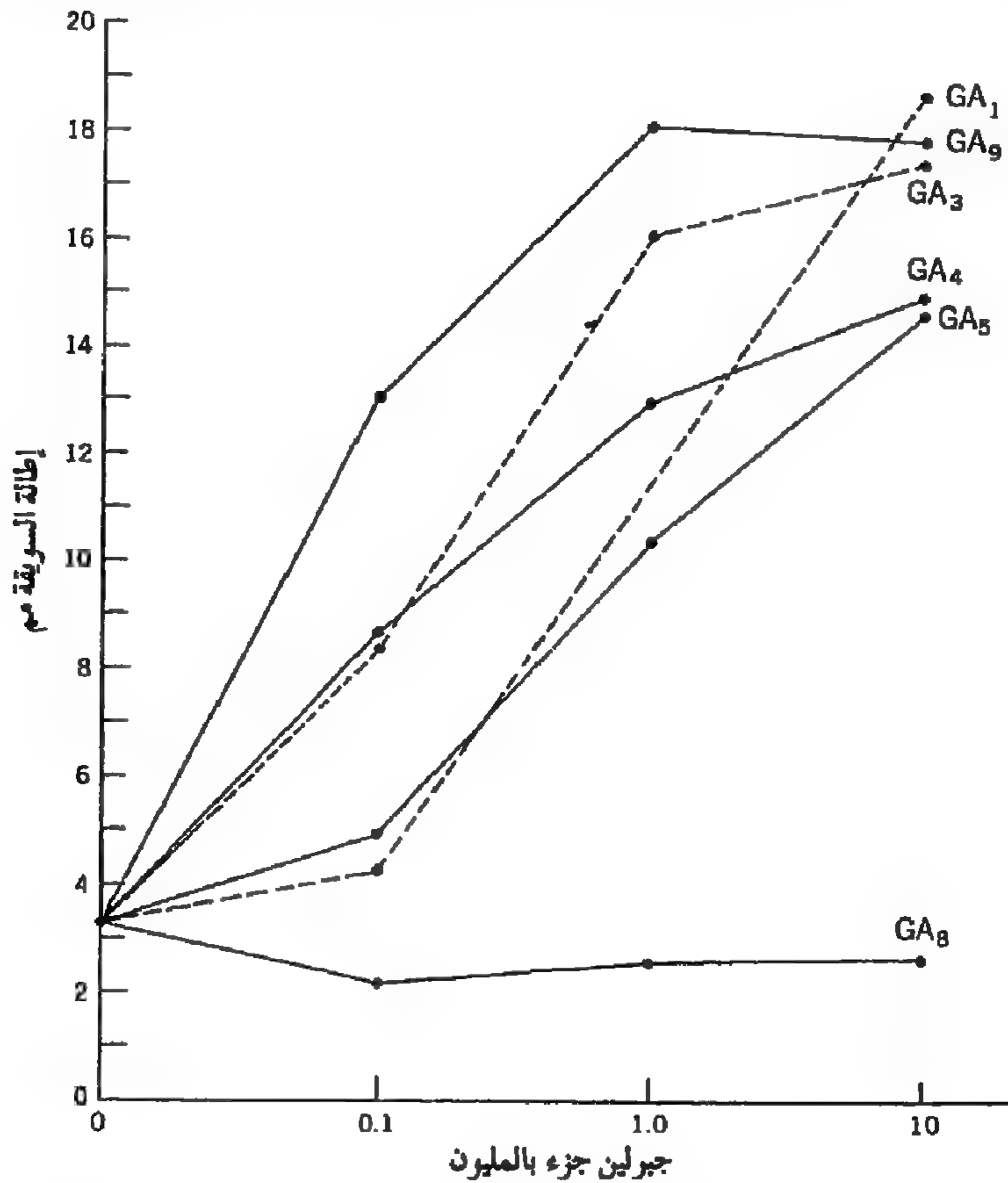
إلى وقتنا الحاضر أكثر من ثلاثين جبرلين امكن استخلاصها من النبات وفى بعض الأحوال إثنين أو أكثر من الجبرلينات المختلفة وجدت فى نفس النبات. مثلاً الجبرلينات A_{27} ، A_{26} ، A_{20} ، A_5 ، A_3 استخلصت من نبات مجد الصباح (89) *pharbitis nil* (128). التركيب الكيميائى للثلاثة عشرة الجبرلينات الاولى الذى وجدت فى إنسجة النبات موضحة فى شكل 1-19. من الواضح أن العلاقة قريبة



شكل 1-19 : التركيب الكيميائي لثلاثة عشرة جبرليناً طبيعياً.

جداً لكل جبرلين من الآخر. كيميائياً كلها تحمل نفس الهيكل الكربوني ومتشابهة في التركيب. كل الجبرلينيّات تستطيع ان تزيد من طول الساق في النبات أو تزيد في انقسام الخلايا أو التأثيرين في نفس الوقت. ولكن تأثيرات الجبرلينيّات ممكن ان تكون مختلفة (شكل 2-19).

كيميائياً الجبرلينيّات ترجع إلى مجموعة كبيرة من المركبات الذي تنتج طبيعياً وتعرف بالترينويدز terpenoids. مجموعة كبيرة من هذه المركبات (مثلاً استيرول sterols والكروتينويدز carotenoids) توجد في النبات. الترينويدز مبنية من جزيئات تتكون من خمس ذرات كربون الأيسوبرين isoprene units. جزيئين



شكل 2-19 : زيادة طول السويقة تحت فلقية لنبات السلاطة *Lactuca sativa* (Arctic King) السويقة قيست بعد ثلاثة أيام نمو من المعاملة. كل نقطة على المنحنى تمثل متوسط 30 بادرة.

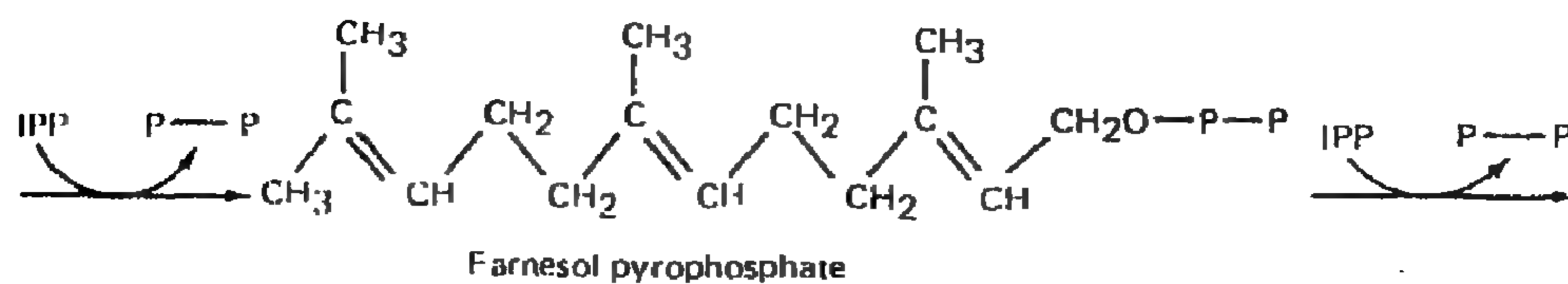
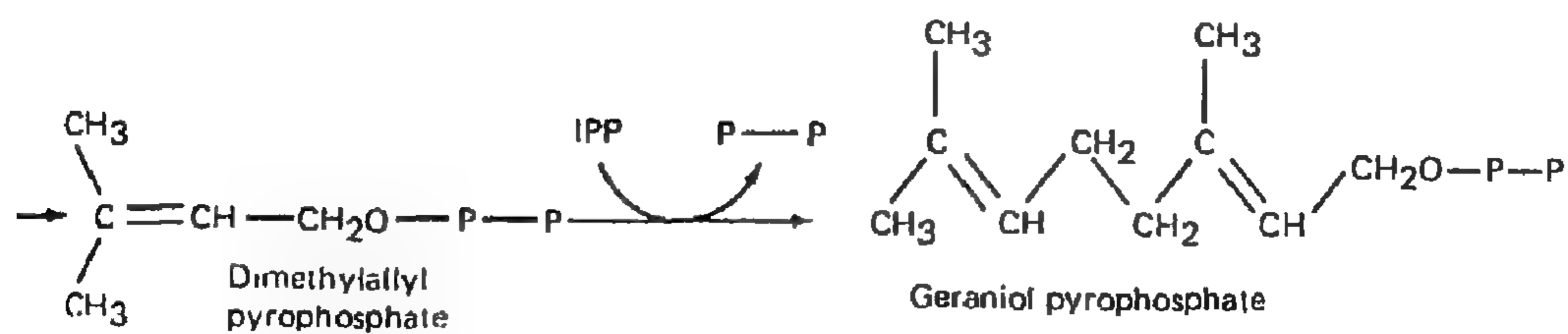
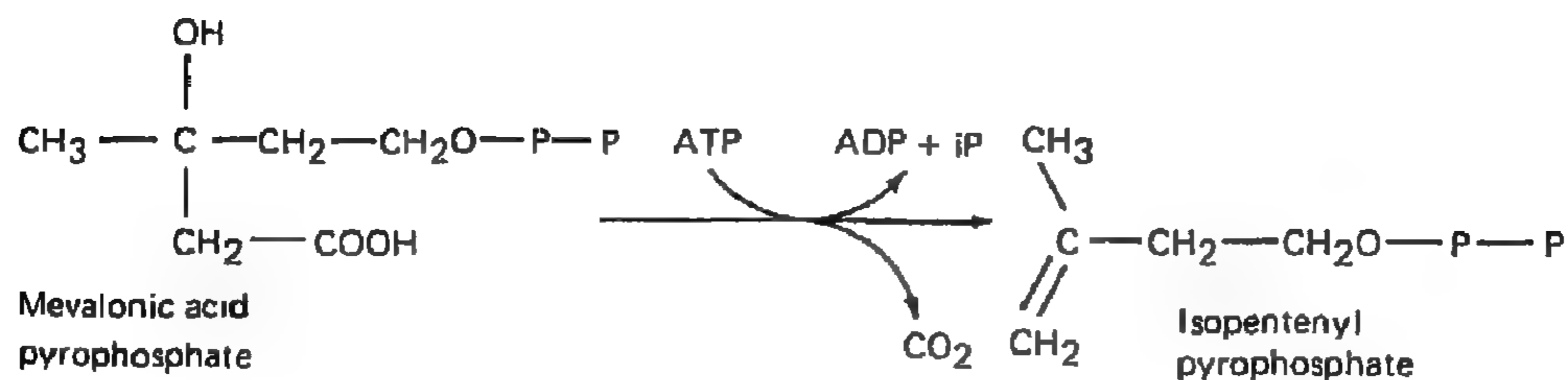
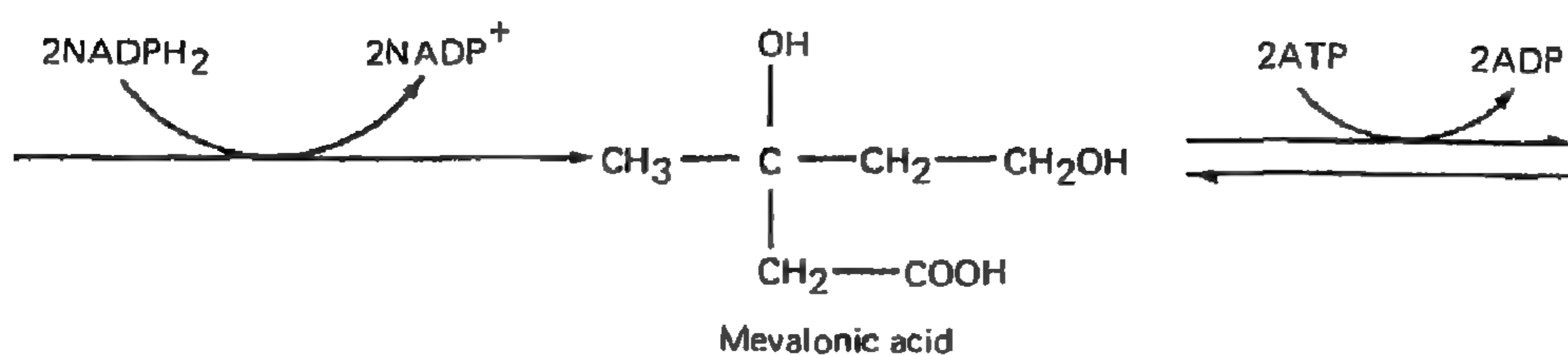
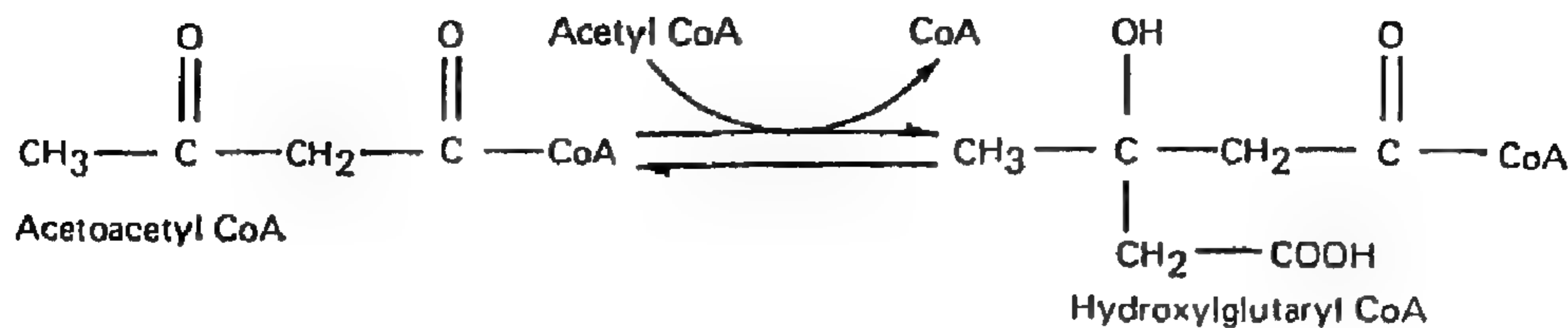
(Reproduced from data of V.K. Rai and M.M. Laloraya. 1967. Physiol. Plant. 20:879.)

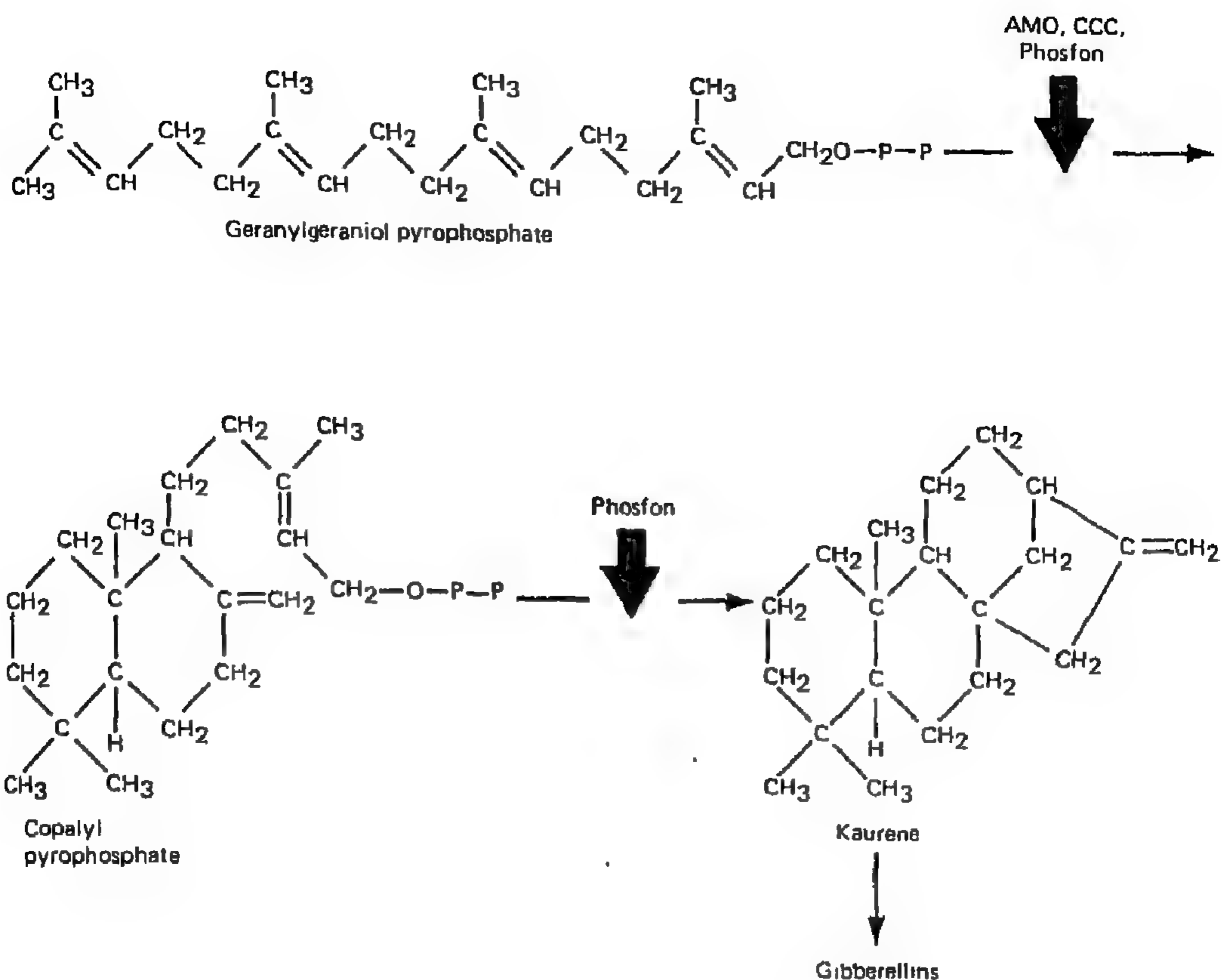
يكونا احادى التربين (10c). ثلاثة جزيئات تكون سسكويترين (15c). وأربعة جزيئات تكون ثنائى التربين (20c). المكون الاول للجبرلين هو ثنائى التربين يعرف بالكورين kaurene.

استعمال المواد المشعة فى التجارب المعملية أوضحت ان الخلايا acetate مادة أولية لتكوين الجبرلينيّات. كذلك التجارب تبين ان كما يحدث فى كثير من التفاعلات الحيوية، نقل مجموعة الاسيتيل النشطة تحتاج إلى كونزيم A (CoA). الخطوات الاولى فى تكوين الجبرلين هى تكوين حامض المفالونيك mevalonic acid فى وجود ذرتين من الاديносين تريفسفيت (ATP) والانزيم كينيز kinase. يتم فسفرة الميثولونيت فى خطوتين إلى حامض المفلونيك بيروفسفيت. بنقصان ثنائى اكسيد الكربون من المركب الاخير فى حضور (ATP) والانزيم ينتج أيسوبنتينيل بيروفسفيت (IPP)، وحدة أيسويرينويدية خماسية الكربون تتكون منها الكريتينويدز والجبرلينيّات.

بإعادة ترتيب الذرات فى جزيء الايسوبنتينيل بيروفسفيت (IPP) يكون ثنائى الميثليل بيروفسفيت، هذه الخطوة الاولى لتكوين التربينويدز الراقية. التفاعل يتم بمساعدة الانزيم أيسوبنتينيل بيروفسفيت ايسوميريز. بعد هذا ثنائى الميثليل بيرفسفيت يستقبل جزيء أيسوبنتينيل بيروفسفيت. ينتج من التفاعل التراكمى مركب من عشرة ذرات كربون جيرنيول بيروفسفيت. بإضافة الايسوبنتينيل بيروفسفيت مرتين ينتج أولا فرنيسول بيوفسفيت (15c) وبعدها ثنائى التربين جرنيل جرنويل بيروفسفيت (20c)، هذا المركب أولا يتحول إلى ثنائى التربين الكحول كوبليل بيروفسفيت وبعدها إلى كورين. كورين ممكن أن يتحول بسهولة إلى جبرلين فى انسجة النبات. الخطوات التى تقود إلى تكوين الجبرلين من الخلايا موضحة فى شكل 3-19.

من الظاهر أن التغيرات من جبرلين إلى آخر فى انسجة النبات تحدث باستمرار. كذلك هناك ما يثبت ان هناك بعض الجبرلينيّات مرتبطة فى مركبات أخرى فى انسجة النبات فى شكل جبرلين جليكوسيدز (مثلا مرتبطة مع سكر). ماإذا كان هذه صورة من ظاهرة إخمالات الجبرلين ولكنها غير معروفة. وفى



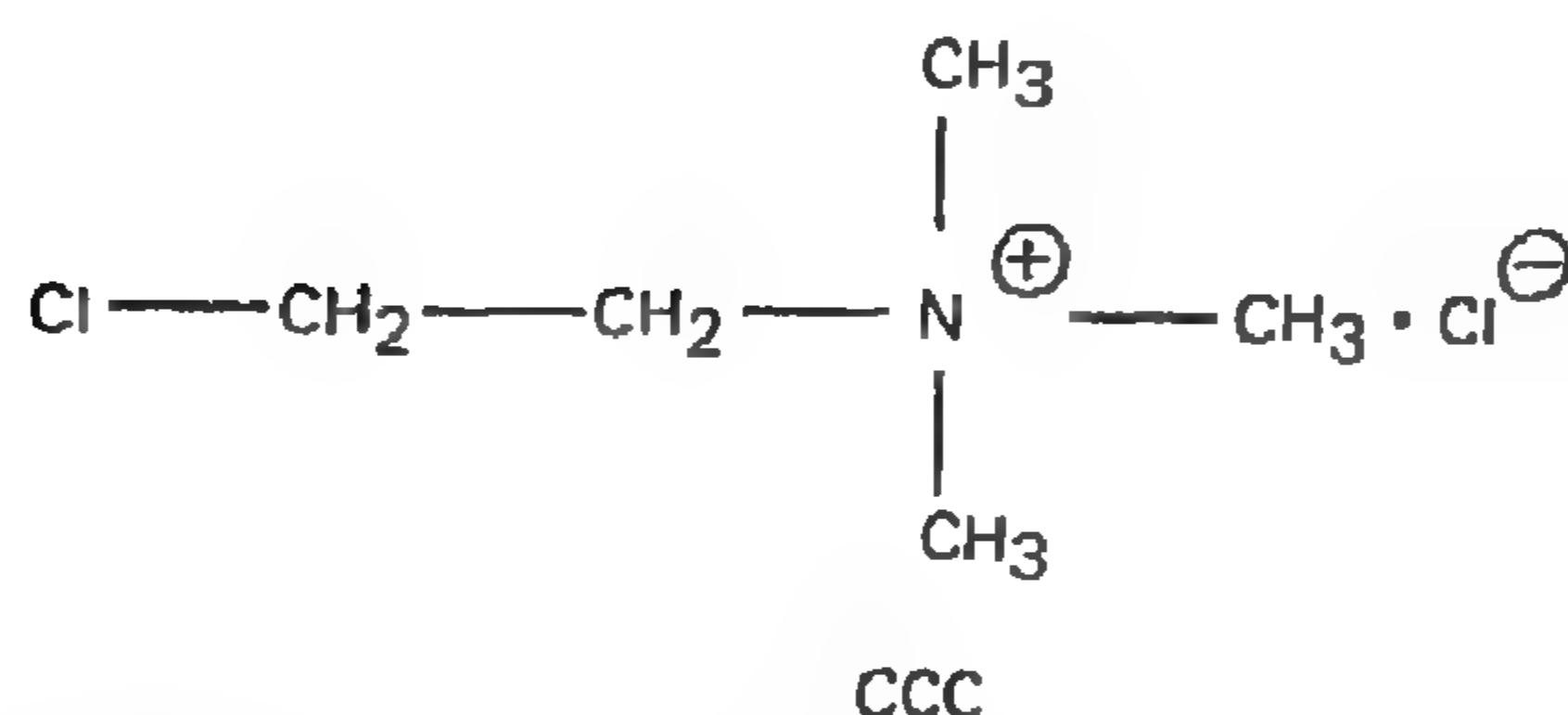
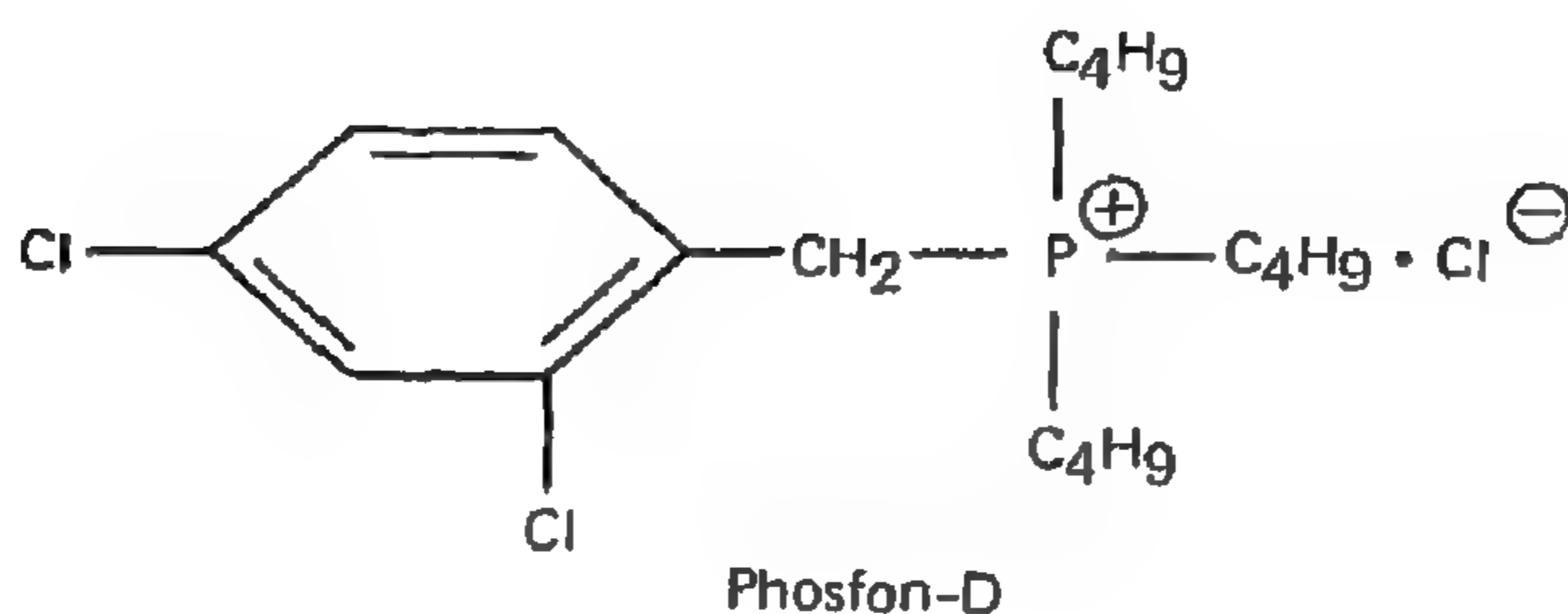
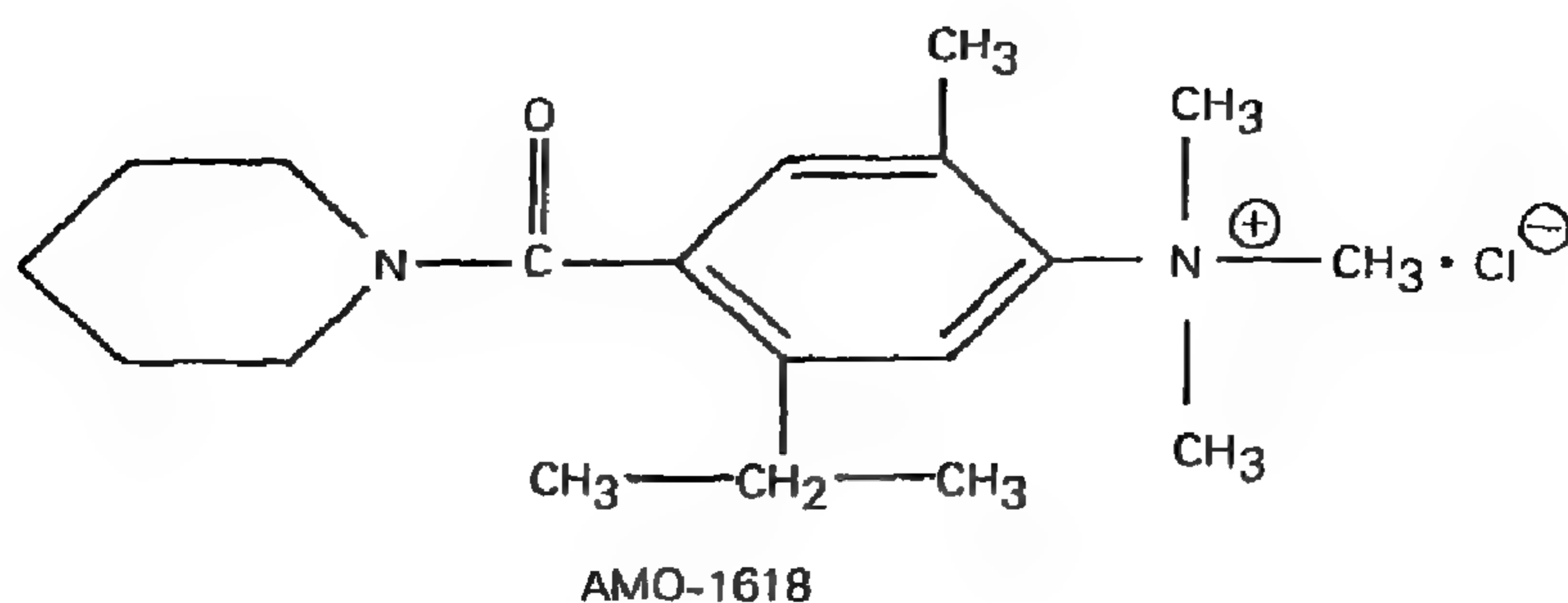


شكل 19-3 : خطوات التخليق التي تقود لتكوين الجبرلين من الخلايا لاحظ مواقع تأثير المثبطات AMO و CCC و فسفون D .

النهاية فان من دواعي الدهشة أن حامض الابسيزيك الذي هو سيسكوتربينويد يتبع في تكوينه نفس الخطوات الاولى لتكوين الجبرلين. هذان منظمان النمو لهما تأثيرات مضادة في نظام النمو في النبات.

مضادات الجبرلين أو مثبطات النمو Anti - gibberellins or growth retardants

خلال العشرين سنة الاخيرة هناك مجموعة من المركبات التي تم تحضيرها في المعمل لها تأثير مضاد للجبرلين على النمو. المركبات مضادات الجبرلين لانها تنقص أطوال النباتات يشار إليها بمثبطات النمو. أهم هذه المركبات هي 2 أيسوبروبيل - 4 (ثلاثي الميثايل امونيوم كلوريد) 5 ميثيل فينيل بيردين كربوكسيليت (AMO 1618). وبتاكلورايتايل كرايمتايل امونيوم كلوريد (CCC) وكرالبيوثل 4,2 داكلور بنزيل فوسفونيوم كلوريد (phosfon D). التركيب



شكل 4-19 : التركيب الكيميائي لثلاثة معوقات النمو AMO 1618 و phosfon D و CCC.

الكيميائي لهذه المركبات الثلاثة موضحة في شكل 4-19.

دراسات عديدة اوضحت ان التأثير المثبط لهذه المواد على نمو النبات يمكن التغلب عليه باستعمال حامض الجبرليك (GA). مثلاً لو كهارت (74) Lockhart اوضح ان التأثير المثبط لـ CCC والفسفون (phosfon D) على اطالة الساق في نبات الفاصولياء يمكن التغلب عليه باستعمال حامض الجبرليك GA₃. في دراسة أخرى كندی ومن معه Kende et-al (58) وجدوا أن AMO و CCC أخرآ إنتاج الجبرلين في مزرعة الجبرلا gibberella ولكنهما لم يؤثرا بأي طريقة في نمو الفطر. من هذا ودراسات عديدة أخرى اتضح ان AMO و CCC والفسفون D تثبط نمو النبات بمنع تكوين الجبرلين. البعض يمكنه المناقشة بأن

مشبطات النمو هذه تؤخر النمو بتدخلها في تأثير الجبرلين ولا تؤثر في إنتاجه في أنسجة النبات. من الملاحظ في أنسجة النبات أن التأثيرات الناشئة من إعطاء الجبرلين للنبات من الخارج لا تؤثر فيها هذه المشبطات ولو كانت بتركيزات عالية جداً (65).

في الحقيقة بحوث كيميائية جيدة عملها شارلز ويست Charles West وفريقه في جامعة كاليفورنيا عينوا فيها المكان الحقيقي للتأثير المشبط لـ AMO و CCC والفسفون D (27، 28، 105، 115). يظهر أن المشبطات الثلاثة توقف تحويل جرنيل جونويل بيروفسفيت إلى كوبليل فيروفسفيت بهذه الطريقة ثبط تكوين الكورين والمركبات المشابهة الأخرى (مثلاً الجبرلينيات) التي تتكون من هذا المركب الوسط، الفسفون D أقل تخصصاً في تأثيره من AMO و CCC مع ذلك فإنه يمنع تحويل كوبليل بيروفسفيت إلى كورين (أنظر شكل 19-3)

التأثيرات الفسيولوجية Physiological effects

بسبب انتشار الجبرلين الواسع في النبات وبسبب تأثيرات الجبرلين المعطى من الخارج إلى النبات المختلفة. عليه يعتبر الجبرلين من الهرمونات الطبيعية. في الحقيقة لقد قورن بالاندول حامض الخليك IAA في نشاطه البيولوجي، ولكنهما في بعض الأحيان تأثيرهما يختلف (شكل 19-1) وأحياناً أخرى يتشابه (42). الجبرلين له تأثير مشابه للأكسين في زيادة طول الخلية، وفي إنتاج الثمار بدون بذور، وزيادة نشاط خلايا الكمبيوم، وفي زيادة تكوين البروتين والحامض النووي (RNA).

سنتكلم فيما يلي على تأثير الجبرلين على القصر في طول النبات الموروث، وإطالة ساق الزهرة والتزهير، وتأثير الضوء المشبط لنمو النبات، وإنتاج الثمار بدون تلقيح، وعلى تحرك المواد الغذائية المخزونة أثناء الإنبات.

القصر الموروث Genetic dwarfism : من التأثيرات المميزة للجبرلين قدرته على

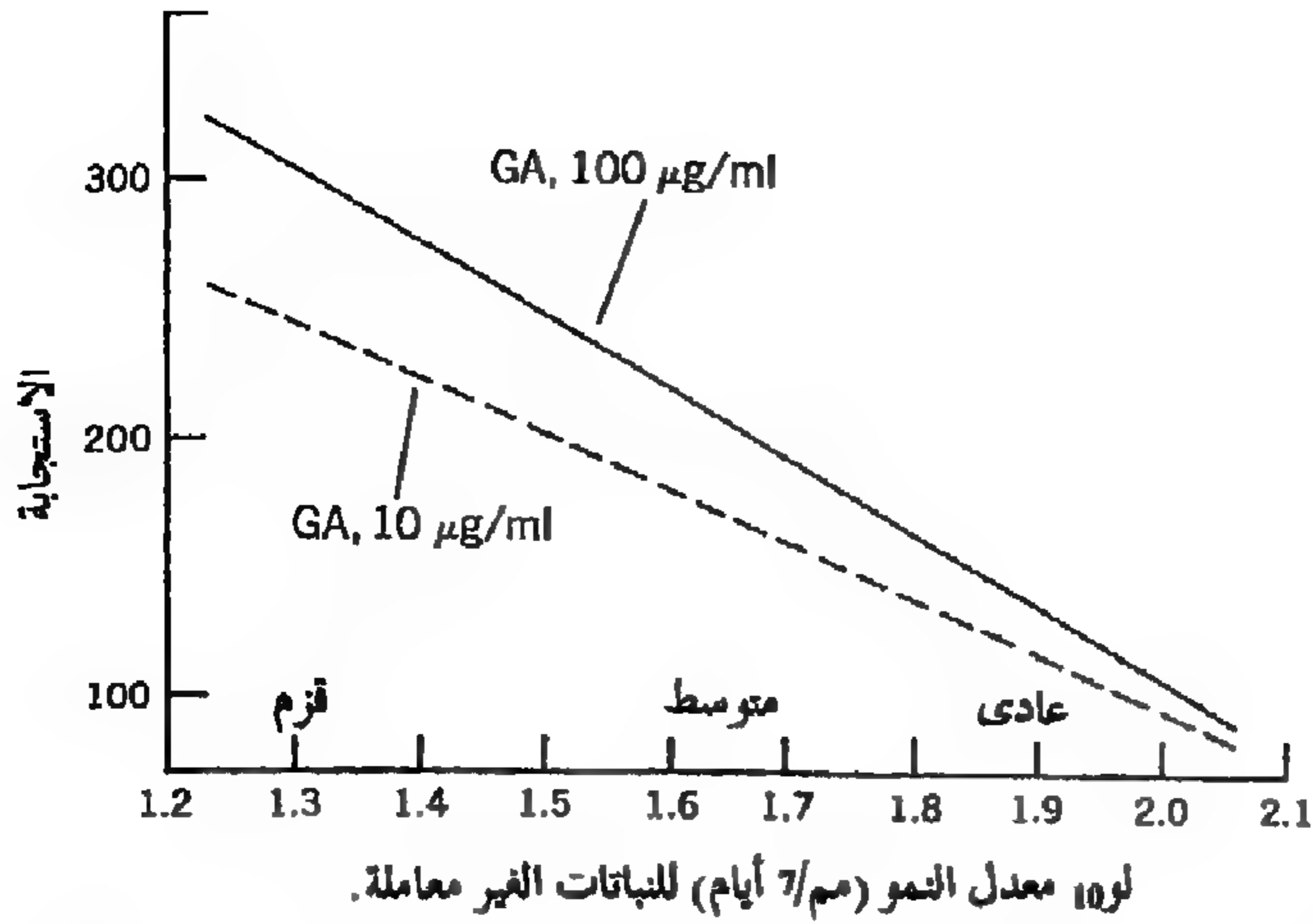
جدول 1-19 : ملخص للتأثيرات المختلفة للأكسين والجبرلين.

النشاط	أكسين	جبرلين
الانتقال القطبي	نعم	لا
زيادة تكوين الجذور	نعم	لا
تثبيط النمو الطولي في الجذر	نعم	لا
تأثير سقوط الأوراق	نعم	لا
تثبيط نمو البرعم الأبطى	نعم	لا
تسبب تكوين النمو السرطاني	نعم	لا
زيادة نمو الورقة إلى أسفل	نعم	لا
زيادة نمو النبات الكامل وخاصة النباتات القصيرة وأوراق نبات الفلقة الواحدة	لا	نعم
زيادة إنبات البذور وإنهاء حالة السبات	لا	نعم
زيادة إطالة ساق النبات والتزهير في النباتات الغير معاملة بالتبريد	لا	نعم
في نباتات الحولين وفي نباتات اليوم الطويل	لا	نعم

(After A.W. Galston and W.K. Purves, 1960. Ann. Rev. Plant Physiol. 11:239.

إظهار القصر في نباتات معينة. القصر الناتج من إنقلاب المورث. هذا الانقلاب يمكن يسبب إيقاف مسار التحول الغذائي الذي يقود إلى إنتاج الجبرلين أو بعض أماكن النمو التي لها علاقة بالنشاط البيولوجي للجبرلين. عامة، هذا القصر ناتج من قصر في السلاميات وليس في عددها. لهذا السبب، عندما يعطى الجبرلين إلى نبات قصير مثل البازلاء *pisum sativum* أو الفول *vicia faba* أو الفاصولياء *phaseolus multiflorus* يطول ويصبح من الصعب التفريق بينه وبين النباتات الأخرى (9). الجبرلين المعطى للنباتات العادية ليس له تأثير. (شكل 5-19) يوضح تأثير الجبرلين على سلاميات النباتات القصيرة والعادية للباذلاء. لاحظ عدم وجود التأثير في النباتات العادية والتأثير الممتاز في النباتات القصيرة. كذلك لاحظ زيادة التأثير بزيادة تركيز الجبرلين المعطى.

لقد أعتقد كثير من البحاث أن قصر الطول الذي يصححه الجبرلين سببه نقص في إنتاج الجبرلين في النبات أو نقص في التركيز إلى درجة لا يؤثر في النمو. هذا ممكن يرجع إلى نقص في الإنزيم الذي يدخل في التفاعل الذي ينتج منه الجبرلين. إعطاء الجبرلين من الخارج يعوض النقص في إنتاجه.



شكل 5-19 : العلاقة بين معدل النمو واستجابة البازلاء لحامض الجبرليك. علامة الاستجابة = متوسط زيادة النباتات المعاملة \times متوسط زيادة النباتات الغير معاملة $\times 100$.

(After P.W. Brian and H.G. Hemming. 1965. Physiol. Plantarum 8:669.)

كذلك هناك من يعتقد أن سبب قصر النبات هو وجود مواد مثبطة للنمو تنتج طبيعياً في هذا النبات، والجبرلين يضاد مفعول هذا المثبط. هناك ما يدل على صحة النظريتين.

إطالة ساق الزهرة والتزهير **Bolting and flowering** : بالإضافة إلى دور الجبرلين في إطالة السلاميات. مهمة الجبرلين في نباتات عديدة هو التحكم في التوازن ما بين طول السلاميات وتكوين الاوراق. مثلاً في نباتات كثيرة تكوين الاوراق يكون غزيراً مع قصر في إطالة السلاميات، هذا الشكل من النمو يعرف بالنمو النجمي rosette، قبل التزهير مباشرة يحدث زيادة كبيرة في نمو السلاميات الساق أحياناً يزيد في الطول من خمس إلى ستة مرات طوله الأصلي.

في العادة هذا النوع من النبات هو نبات يوم طويل نجمي يحتاج إلى حد أدنى من طول النهار ليحدث به إطالة الساق والتزهير. أو نبات نجمي يحتاج إلى معاملة بالتبريد حتى يحدث به إطالة الساق والتزهير. إذا وضع نبات اليوم الطويل تحت ظروف اليوم القصير والنبات الذي يحتاج إلى التبريد بدون معاملة فإننا نحصل على النبات النجمي.

معاملة هذه النباتات بالجبرلين تحت الظروف التي تعطى النبات النجمي يسبب إطالة الساق والتزهير في هذه النباتات (64، 66، 126). من الممكن كذلك فصل إطالة الساق عن التزهير بالتحكم في كمية الجبرلين المعطاة، النبات

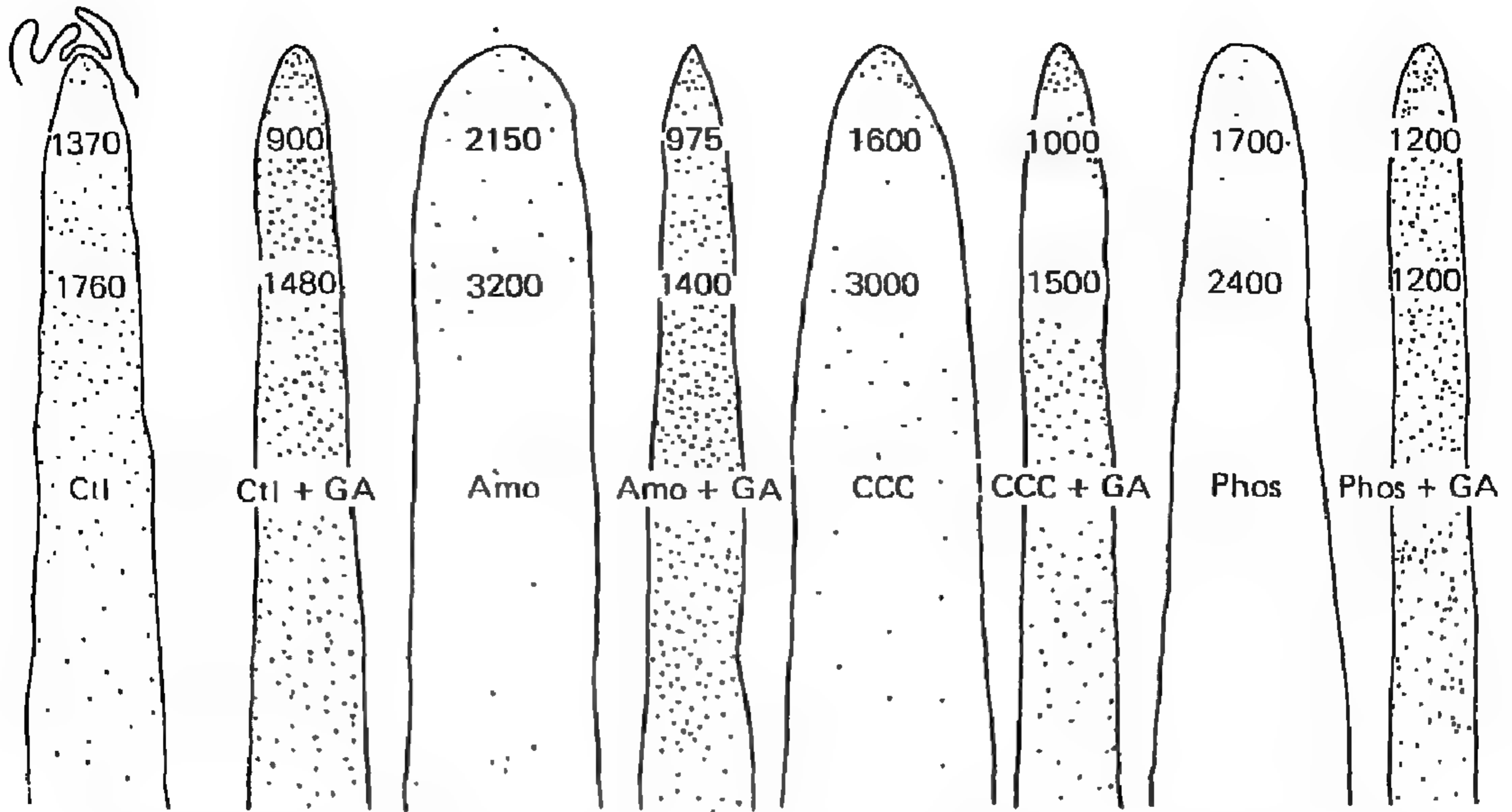
يحدث فيه إطالة الساق بدون تزهير اذا أعطى كمية قليلة من الجبرلين (100).

فصل إطالة الساق من التزهير فى النباتات النجمية بالمعاملة بالجبرلين قاد بعض العلماء إلى الاعتقاد بأن التزهير هو تأثير غير مباشر للجبرلين. زيادة نمو الساق تفرض إنتاج مركبات عديدة يحتاج لها فى إطالة السلاميات. بعض هذه المركبات وجودها أو تركيزاتها يمكن ان تسبب تماير منشأ الأزهار. زيادة على هذا معاملة نباتات اليوم القصير بالجبرلين تحت الاضاءة الغير مناسبة للتزهير ليس له أى تأثير (117). فى الحقيقة هناك حالة واحدة على الاقل فيها المعاملة بالجبرلين تنقص التزهير فى نباتات اليوم القصير تحت الإضاءة الملائمة للتزهير (49).

من المحتمل أن سبب بقاء النبات نجمى أو إطالة الساق والتزهير يكمن فى كمية الجبرلين الموجودة فى النبات. مثلاً هناك ما يثبت أن المواد المشابهة للجبرلين فى النبات النجمى تكون مرتبطة بمركبات أخرى أكثر مما فى النبات العادى. مع هذا توجد تركيزات أعلى من اشباه الجبرلين فى النباتات التى حدث فيها إطالة فى الساق وتحتاج إلى التبريد مثلاً الإقحوان *chrysanthemum* و *morifolium* ونباتات اليوم الطويل مثل الرديكية *rudbeckia speciosa* أكثر من مثلاتها النجمية (48، 91).

الجدير بالذكر أن تأثير الجبرلين على إطالة الساق تشمل زيادة إنقسام وإطالة الخلايا. النباتات التى تعطى تأثيرات موجبة للجبرلين تظهر فيها زيادة كبيرة فى إنقسام الخلايا فى المنطقة المرستيمية تحت علوية. لقد اثبت هذا باستعمال المواد المثبطة للنمو التى لها تأثير مضاد للجبرلين. مثلاً مثبطات النمو AMO و CCC وفسفون D مركبات تعمل بايقاف إنتاج الجبرلين فى النبات، هذه المركبات تؤخر إنقسام الخلايا فى المنطقة المرستيمية تحت علوية وتسبب الزيادة فى العرض للقامة النامية. مع هذا لو أعطى الجبرلين مع أحد هذه المركبات فإن تأثيره المثبط يلغى (108) انظر شكل 19-6.

تثبيط نمو الساق بالضوء *Light inhibited stem growth*: لو قورن نمو الساق فى الظلام مع مثيله النامى فى الضوء يلاحظ أن الضوء له تأثير مثبط على نمو

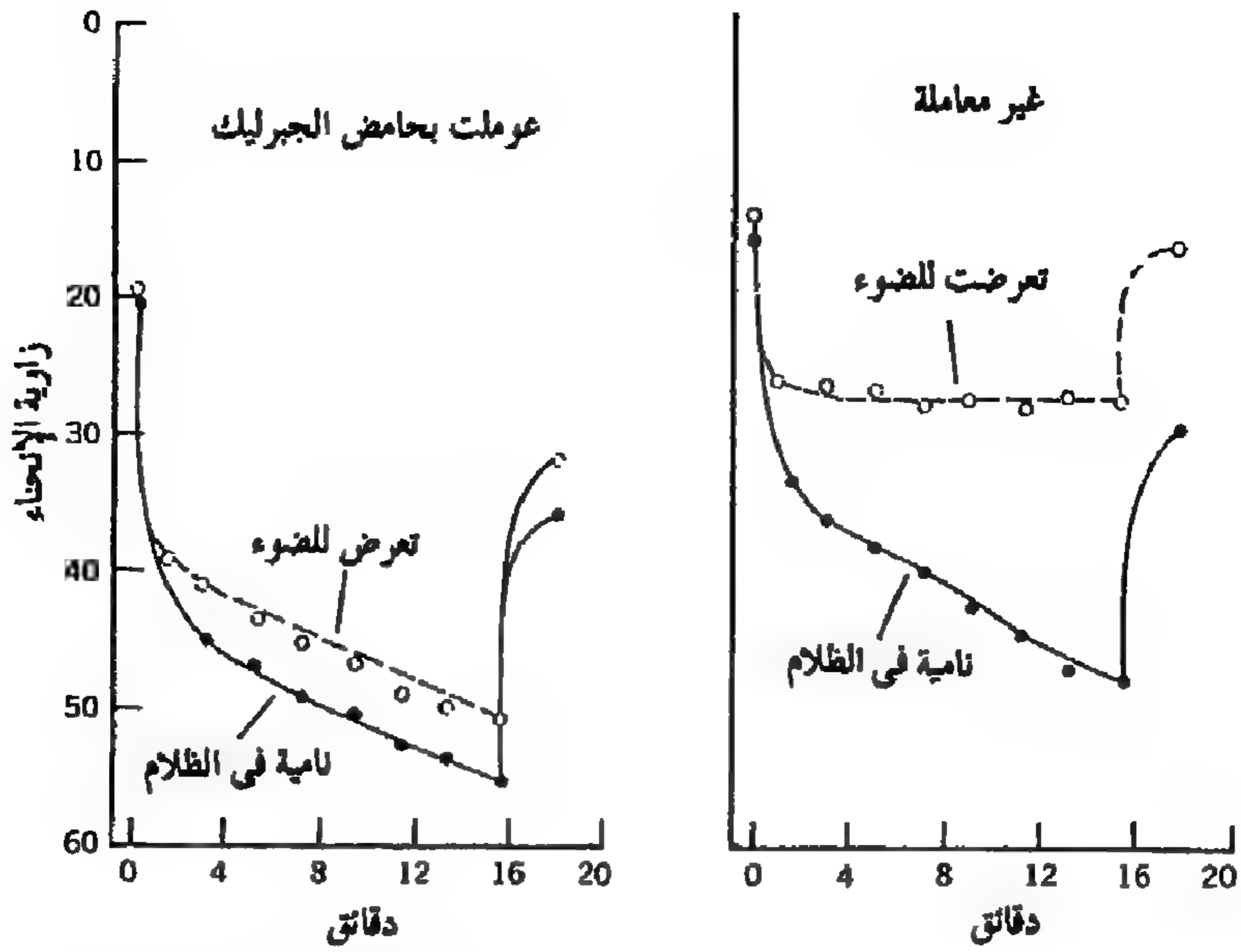


شكل 19-6 : كثافة وتوزيع الانقسام المباشر في أنسجة نخاع الاقحوان المعاملة AMO1618 و CCC والفسفون D في وجود وغياب الجبرلين المضاف. كل نقطة تمثل إنقسام واحد. لاحظ أن معوقات النمو تثبط انقسام الخلايا كثيراً وتسبب النمو في العرض للقيمة النامية.
(After R.M. Sachs and A.M. Kofranek. 1963. Amer J. Botany 50:772.)

الساق. إعطاء الجبرلين إلى الساق النامي في الضوء يزيد من طوله زيادة كبيرة. لو أخذنا في الاعتبار الحقائق المذكورة أعلاه لتساءلنا على العلاقة بين الجبرلين المنتج في النبات والضوء الممتص بالنبات؟

التأثير المضاد للجبرلين المعطى من الخارج لتثبيط الضوء لإطالة الساق يقودنا للاعتقاد بأن الجبرلين المنتج في النبات هو العامل المحدد في نمو الساق. أوضح اعتقاد هو أن الضوء يسبب تثبيط نمو الساق بخفض كمية الجبرلين الموجودة في النبات. تأثير الضوء المثبط للنمو يمكن التغلب عليه بإعطاء جبرلين من الخارج إلى النبات. مع ذلك البحث في هذه المسببات وضعت الشك أمام هذا التفسير البسيط.

لوكهارت Lockhart : مقترح نظرية الضوء ينقص من كمية الجبرلين في النبات أوضح زيادة كمية الجبرلين تزيد من بلاستيكية جدر الخلايا الصغيرة (73). في مناقشة سابقة ذكرنا أهمية بلاستيكية جدر الخلايا في زيادة حجمها. أوضح لوكهارت كذلك أن بلاستيكية جدر الخلايا تنقص في النباتات النامية في الضوء



شكل 19-7 : بلاستيكية جدر الخلايا النامية طولياً وفي الظلام وسيقان البازلاء المضاءة
معاملة الإضاءة تتكون من 3 ساعات ضوء أحمر. أعطى حامض الجبرليك 3 ساعات
قبل المعاملة بالضوء. البلاستيكية هنا قيست بالانحناء الباقي بعد تحويل الوزن. لاحظ
أن البلاستيكية لم تنقص بالإضاءة عند إعطاء حامض الجبرليك.

(After R.M. Klein (ed.) 1961. Plant growth regulation. Ames, Iowa: Iowa State University Press.)

(شكل 19-7).

استنتج لوكهارت أن تعريض النبات للضوء ينقص من كمية الجبرلين في
النبات. والذي بدورها تنقص من بلاستيكية جدر الخلايا، ولهذا تثبط نمو
الساق. إعطاء الجبرلين من الخارج يضاد تأثير الضوء في نقص بلاستيكية جدر
الخلايا (شكل 19-7). هناك ما يثبت أن الضوء الأحمر يؤخر تكوين الجبرلين من
المادة الأولية، لقد وجد هذا في الدراسة على الإطالة في ساق الفاصولياء
phaseolus vulgaris بنتو pinto (75). من الواضح أن نتائج تثبيط الضوء الأحمر
على إطالة الساق من الممكن إلغاؤها بإعطاء الجبرلين من الخارج. لهذا وفي هذا
النبات على الأقل هناك ما يثبت أن الضوء يسبب نقصان الجبرلين في النبات.

في بحث قاموا به مور ومور وأبون Mohr and Mohr and Appuhn (86، 87)
أمكن إيجاد دلائل ضد نظرية الضوء يشبط إطالة الساق بسبب الضوء ينقص من

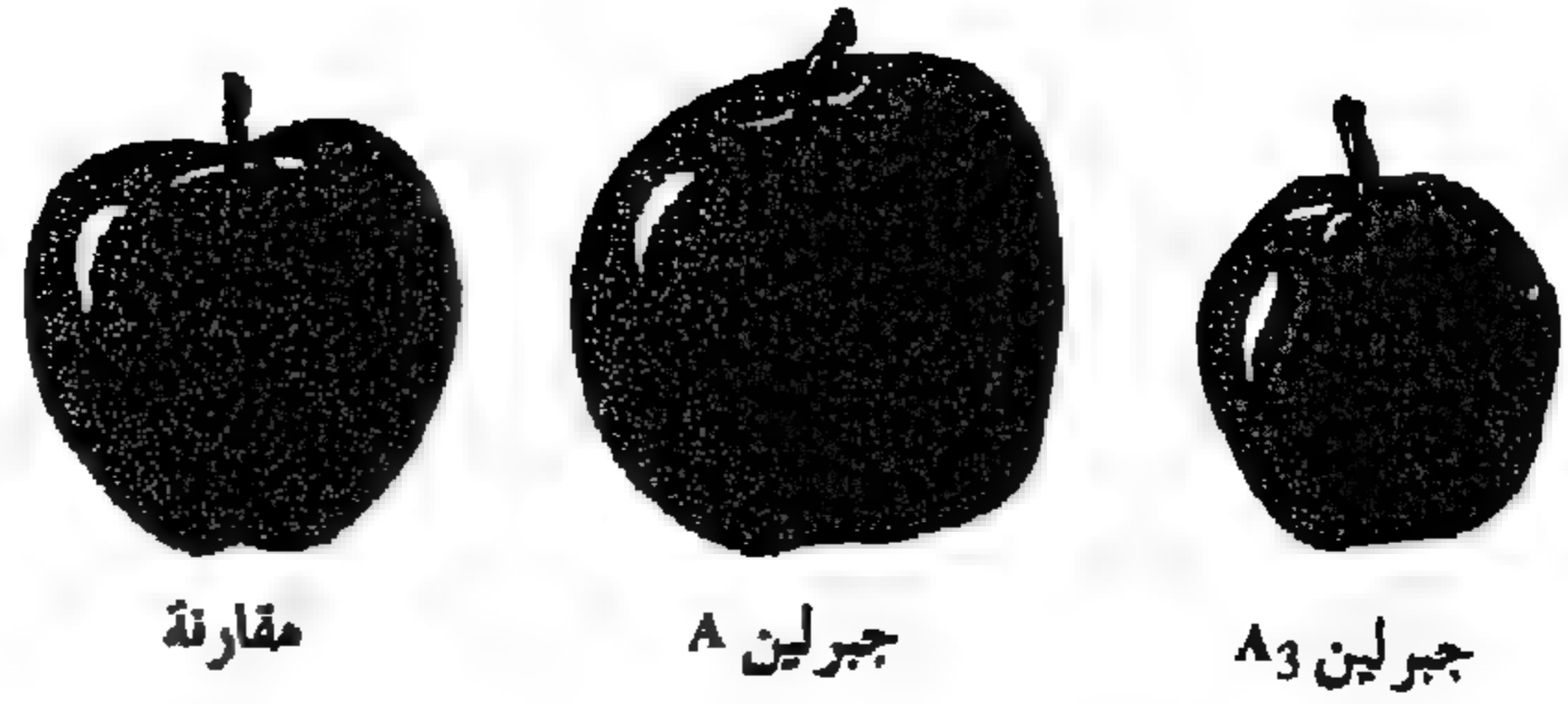
كمية الجبرلين فى النبات. إطالة ساق نبات الخردل mustard النامى فى الظلام يمكن زيادته بالمعاملة بالجبرلين. فى الحقيقة، تركيزات الجبرلين التى لها أقصى تأثير متساوية على بادرات الخردل النامية فى الظلام والنامية فى الضوء. هذا لا يمكن أن يحدث إذا كان تأثير الضوء هو تخفيض كمية الجبرلين المنتجة فى النبات. هناك دائماً احتمال أن الضوء يزيد من إنتاج المثبطات فى النبات التى تتداخل فى نشاط الجبرلين على إطالة الساق. هناك ما يثبت هذا الاحتمال فى بحوث على نشاط الجبرلين فى إطالة ساق البازلاء (57،60).

ما إذا كان تأثير الجبرلين فى زيادة الإطالة وتأثير الضوء فى نقصان نمو الساق هما تأثيرات منفصلة عن بعضهما إلى حد الآن غير واضحة. بالتأكيد هناك أنصار للإحتمالين.

الاثمار الإلقاحى Parthenocarpy : فيما سبق تعرضنا إلى ان المعاملة بالأكسين تسبب تكوين الثمار بدون إلقاح. فى السنوات الأولى من هذا الاكتشاف كان يعتقد أن نشاط الأكسين بعد الإلقاح هو السبب فى تكوين الثمار. فى الحقيقة، المعاملة بالأكسين بدل الإلقاح أصبح له قيمة إقتصادية فى تكوين الثمار.

مع أن الأكسينات ليست الهرمونات الطبيعية الوحيدة التى تستطيع تكوين الثمار بدون إخصاب. الجبرلينات وجدت لها تأثير يمكن الاعتماد عليه فى إنتاج الثمار بدون إلقاح وفى حالات عديدة يظهر أكثر نشاطاً من الأكسين فى هذا المجال. فى الحقيقة هناك أمثلة عديدة يظهر فيها عدم تأثير الأكسين ونشاط الجبرلين (29). مثلاً بعض الفاكهة مثل التفاح والكمثرى والمشمش والخوخ لا تتأثر بالمعاملات بالأكسين (141). مع هذا فإن الجبرلين يسبب تكوين الثمار بدون القاح فى التفاح والكمثرى والسفرجل (26،76) وكذلك فى المشمش والخوخ والبرقوق (24،103). هناك شك فى أن الجبرلين واشباه الجبرلين المنتجة فى النبات تلعب دوراً مهماً فى إنتاج الثمار تحت الظروف الطبيعية. هل هذا تأثير مباشر للجبرلين أو تفاعل مع الأكسين المنتج فى النبات إلى حد الآن لم يوضح. المعروف ان البذور الصغيرة المتكونة فى الثمار تحتوى على كمية

شكل 8-19 : إنتاج الفاكهة بدون بذور في التفاح *wealthy apple* بالمعاملة بالجبرلين.
(After R.M. Klein (ed.) 1961: Plant growth regulation. Ames, Iowa: Iowa State University Press.)



كبيرة من الجبرلين. كلما زاد نضوج البذرة حدث هبوط في محتواها من الجبرلين. يظهر أن الجبرلين المنتج خلال تكوين البذور ينقل إلى انسجة الثمرة الذي يؤثر في تكوينها. مقارنة ما بين الثمار المنتجة بالمعاملة بالجبرلين والثمار المنتجة طبيعياً بعد الإخصاب في شكل (8-19).

تحرك المواد الغذائية المخزونة أثناء إنبات البذور Mobilization of storage compounds during germination : يظهر في قطاع طولى لحبة النجيل الناضجة أن معظمها يتكون من جزئين رئيسيين، الجنين *embryo* والسويداء *endosperm*. السويداء تتكون من مجموعة من الخلايا الميتة المملوءة بالنشا تحيطها طبقة من الخلايا الحية تعرف بالأليرون *aleurone*. الجنين طبعاً يمثل النبات النامي. نمو الجنين أثناء عملية الإنبات تعتمد على تحرك النشا المخزون في السويداء. المقصود بالتحرك هنا هو تكسير النشا بفعل الإنزيم إلى سكريات بسيطة وانتقال هذه السكريات إلى الجنين التي تعطى الطاقة اللازمة للنمو.

كان يعتقد قبل سنة 1958 أن السويداء تلعب دوراً غير فعالاً في عملية الإنبات. وأن الجنين هو الذى يعطى الإنزيمات اللازمة لتكسير وتحريك النشا المخزون في السويداء. مع أن العالم اليابانى يومو *Yomo* أوضح أن وجود الأكسجين سويداء الشعير المنفصلة من الجنين والموضوعة معه فى نفس الدورق يظهر فيها إنزيم الأميليز *amylase* (144). لا يلاحظ نشاط لانزيم الأميليز فى الدوارق المحتوية على الجنين أو السويداء منفصلة. من هذه التجربة استخلص يومو أن نشاط إنزيم الأميليز فى السويداء يتحكم فيه عامل غير معروف ينتج فى الجنين. يومو (145، 146) وبالج *Paleg* (93، 94) فى بحوث منفصلة أوضحوا أن هذا العامل الغير معروف هو الجبرلين (شكل 9-19). الباحثان

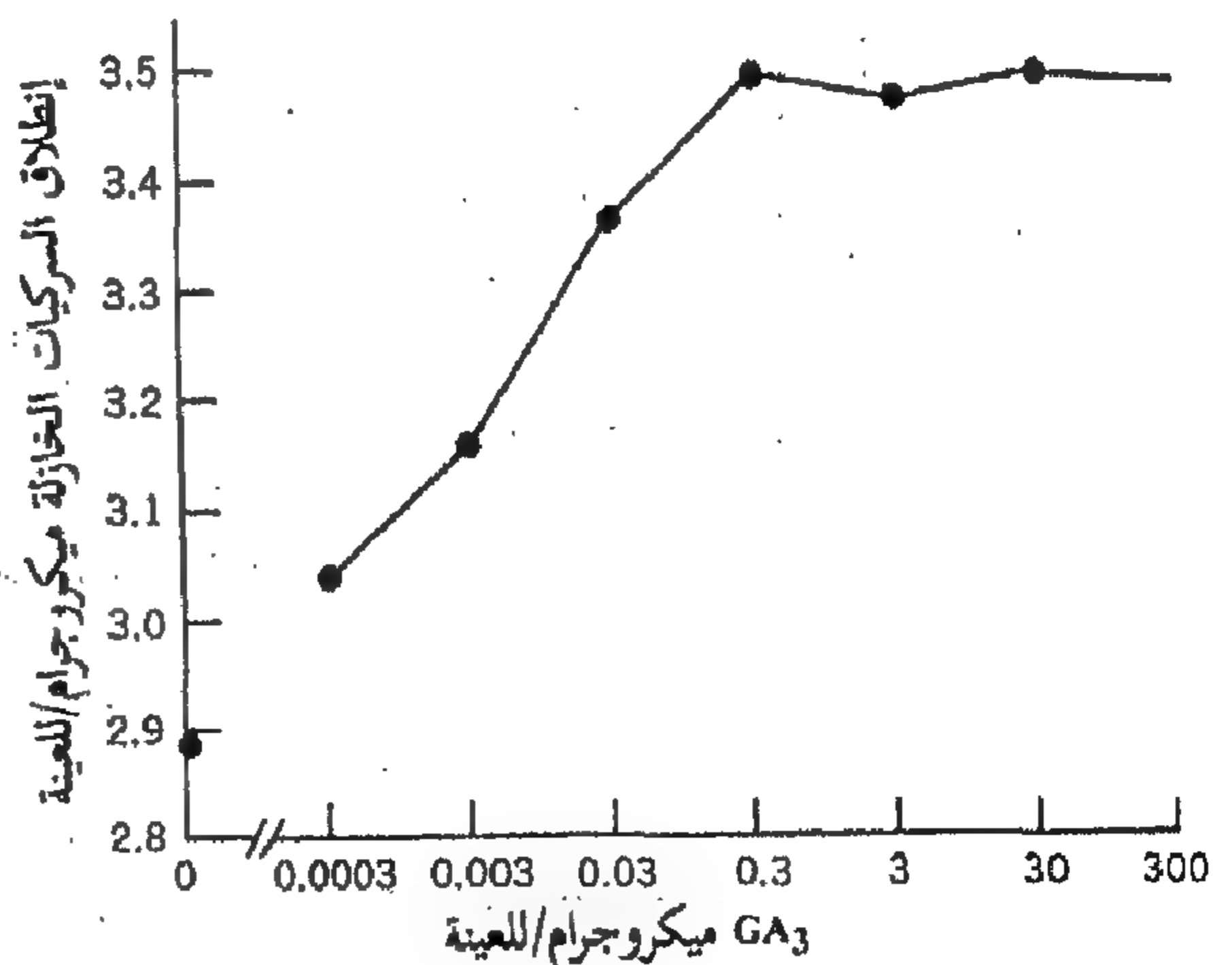


شكل 9-19 : أنصاف حبوب الشعير المعقمة عوامل أسطحها بـ 0.5 سم³ ماء (الشمال) و 1 جزءاً بالمليون جبرلين (الوسط) و 100 جزءاً بالمليون جبرلين (اليمين). الصورة أخذت بعد 48 ساعة من معاملة الحبوب. لاحظ هضم النشا في الحبتين المعاملتين بالجبرلين. (Courtesy of J.E. Varner, Michigan State University.)

أوضحنا أن الجبرلين المعطى من الخارج يزيد من نشاط انزيم الأميليز في سويداء الشعير المنفصلة. والأهم من هذا أن بالج (93، 94، 96) استطاع أن يوضح أن انزيم α ، β أميليز واحتمال انزيم R موجودة في السويداء المعاملة بالجبرلين.

شكل 10-19 : تسبب الجبرلين في تكسير النشا في أنسجة الأندوسبيرم المعاملة لمدة 24 ساعة.

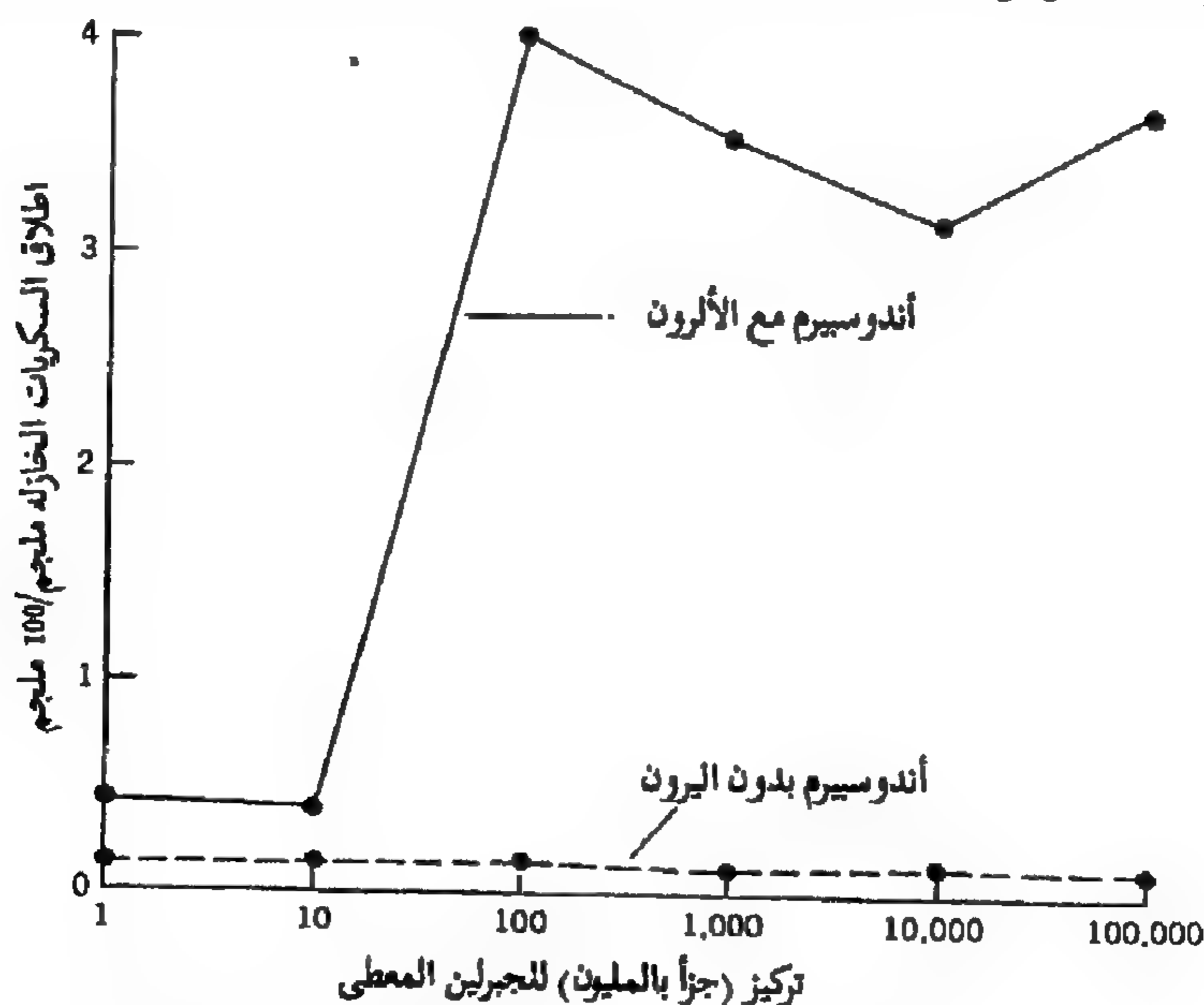
(Reproduced from data of L.G. Paleg and B. G. Coombe. 1967. Plant Physiol. 42:445.)



تكسير نشا السويداء تحت تأثير الجبرلين في حبوب الشعير المنفصل منها الجنين ممكن ملاحظته في شكل (10-19).

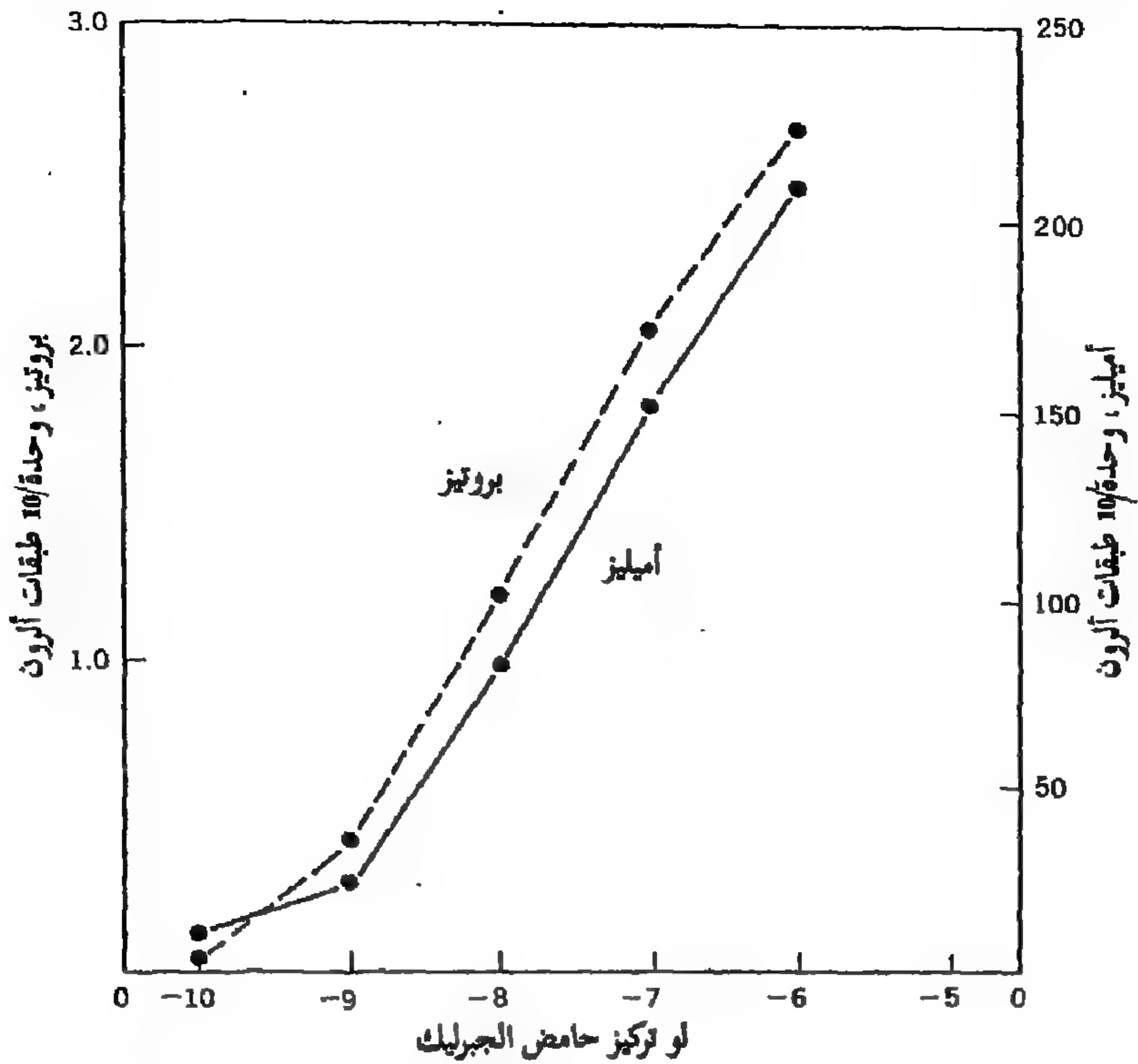
لقد فسرت هذه الظاهرة مباشرة بأن طبقة الأليرون في السويداء هي الحساسة للجبرلين. كما يوضح شكل (11-19) أن إزالة طبقة الأليرون تجعل السويداء تقريبا كليا غير حساسة لمعاملة الجبرلين (78). بعدها أوضح أن معاملة طبقة الأليرون المنفصل بالجبرلين (شكل 12-19) يمكن أن يسبب إطلاق انزيم الأميليز والبروتينيز (10، 95، 135). أخيراً باستعمال الميكروسكوب الإلكتروني تم توضيح أن معاملة طبقة الأليرون بالجبرلين له تأثير كبير على خلايا الأنسجة (52). التغيرات تحدث خصوصا بوضوح في طبقة الأليرون للحبوب وغشاءها.

تنشيط الانزيم في السويداء بالمعاملة بالجبرلين يقودنا إلى الاعتقاد بأن المهمة الأولى لمنظم النمو هذا يمكن أن تكون كما هي في الأكسين على مستوى المورثات genes. في الحقيقة لقد أوضح أن على الأقل اثنين من الانزيمات (α أميليز والبروتينيز) تظهر بالمعاملة بالجبرلين من التخليق (36، 53)



شكل 11-19: تأثير الجبرلين (GA_3) على تكسير النشا في أنسجة الأندوسيرم مع طبقة الألرون. والأندوسيرم بدون طبقة الألرون.

(Redrawn from J. van Overbeek, 1966. Science 152:721; data of A.M. MacLeod and A.S. Millar, 1962. J. Inst. Brewing 68:322.)



شكل 12-19 : إطلاق الأميليز والبروتيز من طبقات الألون إستجابة لتركيزات مختلفة من حامض الجبرليك.

(After J. V. Jacobsen and J.E. Varner, 1967, Plant Physiol. 42:1596.)

de-novo. هذا بالتأكيد يبين مشاركة الحامض الاميني RNA الجديد المتكون نتيجة تنشيط DNA خلال اطلاق مورت أو أكثر. في الحقيقة المركبات التي تثبط تكوين RNA 8 أزجوانين 8- azaguanine وأكتينومايسين actinomycin D D والمركبات التي تثبط تكوين البروفين سيكلوهكسميد cycloheximide والبيورمايسين puromycin تثبط تكوين الجبرلين للإنزيمات في طبقات الاليرون في الشعير. تعطى دفعا لهذه النظرية (21، 22). أبسط تفسير هو أن المورت الخاص بتكوين الانزيمات α اميليز والبروتيز يكبح قبل عملية إنبات البذور. في بداية الإنبات مؤثر هو الجبرلين يطلق المورت من الجنين وينتقل إلى طبقة الاليرون. عندما يصل هناك يسبب إطلاق المورت الذي يتحكم في تكوين α أميليز والبروتيز. الحامض نووي DNA ينشط باطلاق المورت وينتج حامض نووي RNA جديد الذي بدوره ينتج بروتين جديد. لإثبات هذه النظرية، إيفنز

وفارنر (Evins and Varner 34) وجدوا زيادة في تكوين الريبوسومات المتعددة polyribosome وزيادة في تكوين الريبوسومات ribosomes والخيوط الاندوبلازمية endoplasmic reticular من ساعتين إلى أربعة ساعات من المعاملة بالجبرلين لطبقة الأليرون المنفصلة. زيادة على هذا لقد اثبت أن الريبوسومات المتعددة المتكونة جديداً هي التي تسبب تخليق على الأقل بعض الانزيمات المتكونة (مثل α أميليز) في طبقة الأليرون (33).

الجدير بالاهتمام أنه يلاحظ هنا ان زيادة على مشبطات تكوين الحامض الاميني RNA والبروتين، مشبط النمو الطبيعي حامض الابسيزيك ABA كذلك يشبط تأثير الجبرلين في تخليق الانزيمات في طبقة الأليرون للشعير (11، 20، 21، 22، 35). تأثير حامض الابسيزيك في هذا المجال هو شبيه لتأثير 8 أزقوانين المشبط لتكوين الحامض النووي RNA.

كذلك يظهر ان الجبرلين يستطيع تأخير الشيخوخة في الأوراق في بعض أنواع النباتات هذا التأثير له علاقة بقدرة الجبرلين في تخليق الحامض النووي RNA والبروتين الجديدين. تأثير الجبرلين على الشيخوخة في الاوراق يمكن ملاحظته بسهولة باجراء تجربة في المعمل بمقارنة بقاء اليخضور في اقراص من اوراق النبات الطافية على محلول الجبرلين ومقارنتها مع تلك الطافية على الماء. الاقراص الطافية على محلول الجبرلين تحتفظ باليخضور لمدة أطول من الوقت. اصفرار الاوراق هي أول علامة منظورة للشيخوخة وهي مصحوبة بنقصان في القدرة على تكوين الحامض النووي RNA والبروتين.

تداخل الجبرلين والاكسين Gibberellin and auxin interaction

لقد رأينا ان الجبرلين يؤثر في كثير من مجالات نمو النبات التي يؤثر فيها الاكسين (مثلا إطالة الخلايا وتكوين الثمار والتزهير الخ)، السؤال يبرز هل تأثير الجبرلين يحدث خلال الاكسين؟. وهو هل الجبرلين يزيد من تكوين، او إنتقال أو تأثير أو إخمالات الأكسين في النبات؟ إجابة هذا السؤال ممكن ايجادها في

دراسة تأثير الجبرلين على نبات البازلاء القصير (92). معاملة النبات الكامل بالجبرلين تسبب زيادة كبيرة في طول السلاميات. بالعكس المعاملة بالأكسين ليس لها تأثير. عندما تقطع السلاميات من النبات وتوضع في محلول buffer solution فإن تأثيرها بالجبرلين أو الأكسين كل على حدة بسيط جداً. مع هذا زيادة كبيرة في اطوال السلاميات المفصولة من النبات تحدث عندما توضع في محلول من الجبرلين والاكسين معاً. هذه الدراسة تقودنا إلى الاعتقاد بان تأثير الجبرلين معتمد على الاكسين.

السلاميات المفصولة من القمة المرستيمية التي تعطى احتياجها من الاكسين، ولكن زيادة الاكسين إلى المحلول يحل محل ذلك النقص. زيادة على هذا النباتات المفصولة القمم النامية منها لا يؤثر فيها حامض الجبرلين (3).

مع أن هناك عدة بحوث توضح ان الجبرلين والاكسين تختلف عن بعضهما (جدول 2-19) وأنهما يؤثران باستقلالية عن بعضهما. مثلاً قطع من ساق البازلاء النامية في الظلام يؤثر فيها الجبرلين والاكسين عندما تعامل بهما كل على حده. عندما تعطى مع بعضهما تأثيرهما يكون أكثر (56، 102). هذا يدل على أن تأثيرهما مستقل كل عن الآخر. في الحقيقة أن هلمان وبرفر Hillman and (50) Purves وجدوا أن حامض الجبرليك يستطيع زيادة نمو. قطع ساق البازلاء في وجود كميات مثبطة من الأكسين، مرة أخرى هذا يدل على استقلالية تأثيرهما. أخيراً الجبرلين الذي يسبب تحرك الكربوايرادات المخزونة في سويداء الشعير لا يحتاج إلى وجود الاكسين (23).

جدول 2-19: بعض نشاطات الجبرلين والأكسين المختلفة.

المعاملة	الأكسين	الجبرلين
الشوفان	+	-
ساق البازلاء المشقوق	+	-
حركة الورقة في الطماطم	+	-
تكوين نسيج الكالس	+	-
تثبيط نمو البراعم	+	-
تكوين الجذور	+	-

After J, Kato. 1953. Mem. Coll. Univ. Kyoto B 20:189; and 1958. physiol. Plant. 11:10.

المثبطات المنافسة لنشاط الاكسين (مضادات الاكسين) antiauxins وجدت أنها لا تنافس الجبرلين في زيادة نمو قطع ساق البازلاء (56). هنا زيادة تركيز الجبرلين لا يبطل التأثير المثبط لمضادات الاكسين.

كثيراً من الباحثين يعتقدون أن الجبرلين يمكن له التأثير على الانزيم اكسين أكسيداز IAA oxidase نتيجة ذلك أن الاكسين يبقى في انسجة النبات. بهذه الطريقة يمكن زيادة كمية الاكسين في النبات بسبب تأثير الجبرلين على الانزيم أكسين أكسيداز. لاثبات هذه النظرية جالستون ومكون (41) Galston and McCune وجدوا ان المعاملة بالجبرلين لنبات البازلاء القصير ونبات الذرة أنقص من نشاط البركسيداز في النباتين. هذا يمكن ان يكون التأثير الذى يحمى الاكسين من الاكسدة. في فصل سابق ناقشنا ضرورة وجود انزيم البركسيداز من مكونات النظام الانزيمى للاكسين. مع ذلك ملاحظاه هلمان وبرفر (50) أن الجبرلين يزيد من إطالة قطع ساق البازلاء النامية فى الظلام فى وجود كميات مثبطة من الاكسين يظهر انها تتعارض مع أى اقتراح بان الجبرلين يؤثر بأنه يحمى الاكسين فى النبات. أهمية كبيرة يمكن ان تعطى الى مجموعة البحوث التى تدل على ان الجبرلين فى الحقيقة يزيد من تكوين الاكسين، تركيز الاكسين يزداد فى نباتى البازلاء وعباد الشمس مباشرة بعد المعاملة بالجبرلين (61) والاكثر أهمية ان الجبرلين يمكن ان يزيد من تحول الحامض الامينى تريبتوفان tryptophan إلى أكسين (IAA) (62). فالدوفيناس Valdovinos ومساعدوه أوضحوا أن ثانى أكسيد الكربون المشع $^{14}\text{CO}_2$ الذى يتصاعد من الترتوفان - ^{14}C المشع فى المستحضر الذى لا يحتوى خلايا من القمم النامية لسيقان الكوليوس coleus وعباد الشمس يزيد إذا سبق ان عوملت هذه القمم بالجبرلين (132، 133). تحويل ثانى اكسيد الكربون من الترتوفان هى الخطوة الاولى فى تحول الحامض الامينى إلى أكسين (انظر شكل 17-26).

يظهر من المناقشة السابقة ان الجبرلين والاكسين يعملان منفصلان ومع بعضهما تعتمد على نوع النبات والظروف التى ينمو فيها النبات وكذلك نوع التأثير. الدراسة لإثبات أن الجبرلين والاكسين تتعاملان مع بعضهما لا زالت بعيدة عن إتخاذ القرار. لا زال عمل كثير يجب ان يتم فى مجال تنظيم نمو النبات.

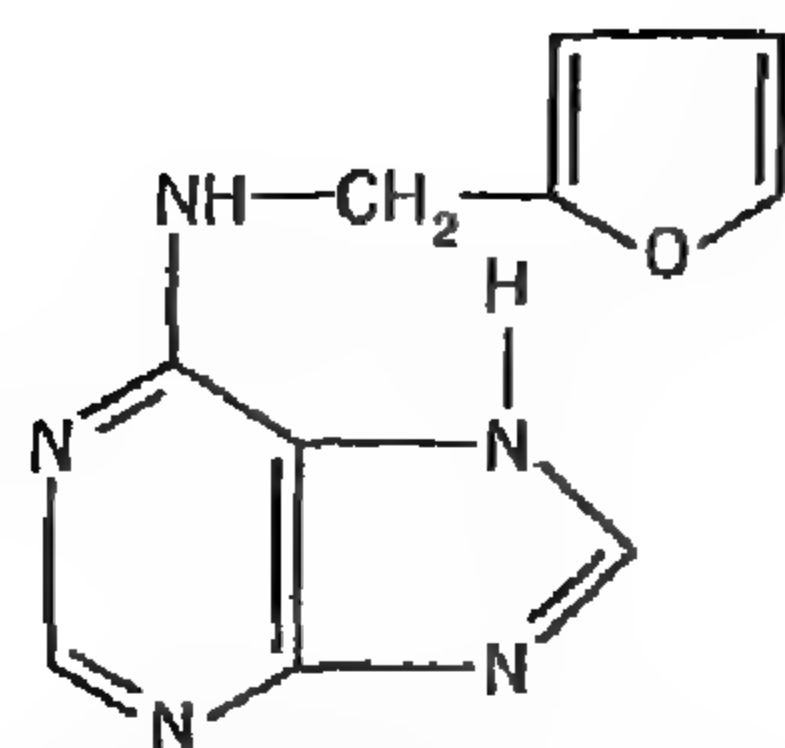
الكائنتين والسيتوكينينز Kinetin and the cytokinins

قبل هذا كنا نناقش هرمونات النمو، طبيعية وصناعية. التي مهمتها الاولى زيادة إطالة الخلايا. لقد ذكرنا ان الاكسين والجبرلين يزيدان فى عدد الخلايا تحت ظروف معينة. ولكن هذا إستثناء وليس قانون. منظم النمو الوحيد الذى تكلمنا عليه والذى يسبب أنقسام الخلايا هو حامض التروماتك traumatic acid (هرمون الجروح). إلى جانب حامض التروماتك يوجد فى النبات عدة مركبات تسبب أولا انقسام الخلايا. مثلاً لبن جوز الهند coconut milk وجد أنه نشط جداً فى تسبب إنقسام الخلايا بواسطة العالم فان أوفربيك Van overbeek ومن معه (134). هذا الاكتشاف وجد بعد ذلك اثباتات بعدة بحوث على أنسجة مختلفة من النبات كلها اثبتت أن لبن جوز الهند مسبب نشط فى زيادة انقسام الخلايا (90،17،4).

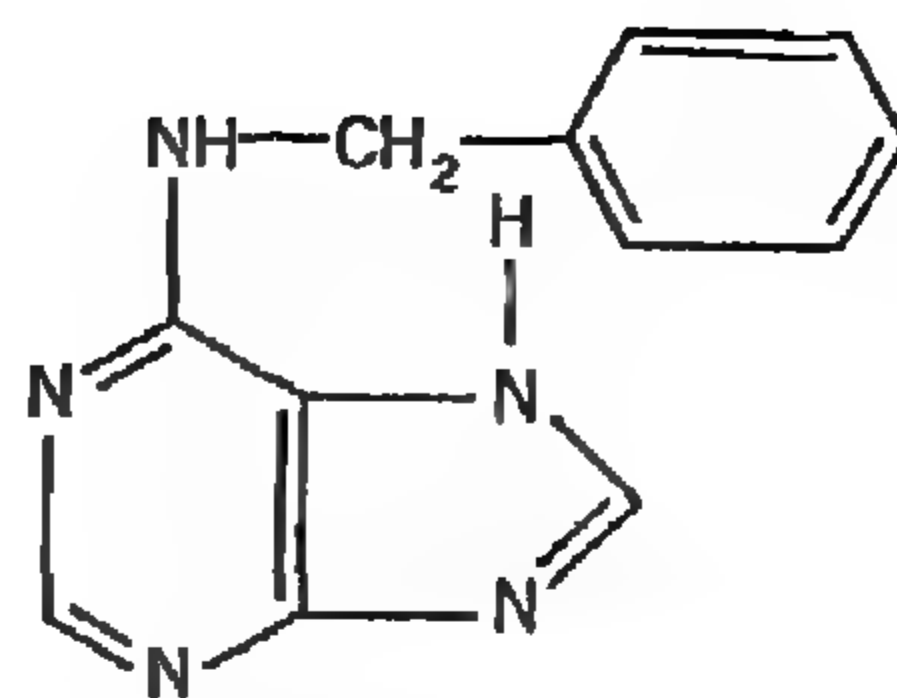
أعظم اكتشاف فى البحث عن المركبات التي تسبب انقسام الخلايا هو معرفة الكائنتين kinetin (6، فيورفيوريل أمينوبيورين)، وقد فصله ملر Miller ومن معه سنة 1955 من الحمض الامينى DNA للخميرة (84). الواقع ان الكائنين يتكون من ديوكسى أدينوسين deoxyadenosine الذى ينتج من تحليل الحمض الامينى DNA (47) ولكنه لا يعتبر ناتجاً طبيعياً فى النبات. مع ذلك دراسات حديثة (123،121) تقترح ان كميات فسيولوجية مؤثرة من الكائنتين ممكن وجودها فى خلايا النبات، وخاصة فى خلايا أنسجة النبات المجروحة.

بعد اكتشاف الكائنتين عدة مركبات مشابهة له فى تسبب إنقسام الخلايا ثم تركيبها فى المعامل. فى سبيل وضع هذه المركبات فى مجموعة واحدة فقد أطلق عليها السيتوكينينز*، واصبح هذا الاسم يضم جميع المركبات التى لها نشاط بيولوجى شبيه بالكائنتين (124). الكائنتين وثلاثة مركبات مشابهة للكائنتين، كلها نشطة فى تسبب إنقسام الخلايا موضحة فى شكل (13-19).

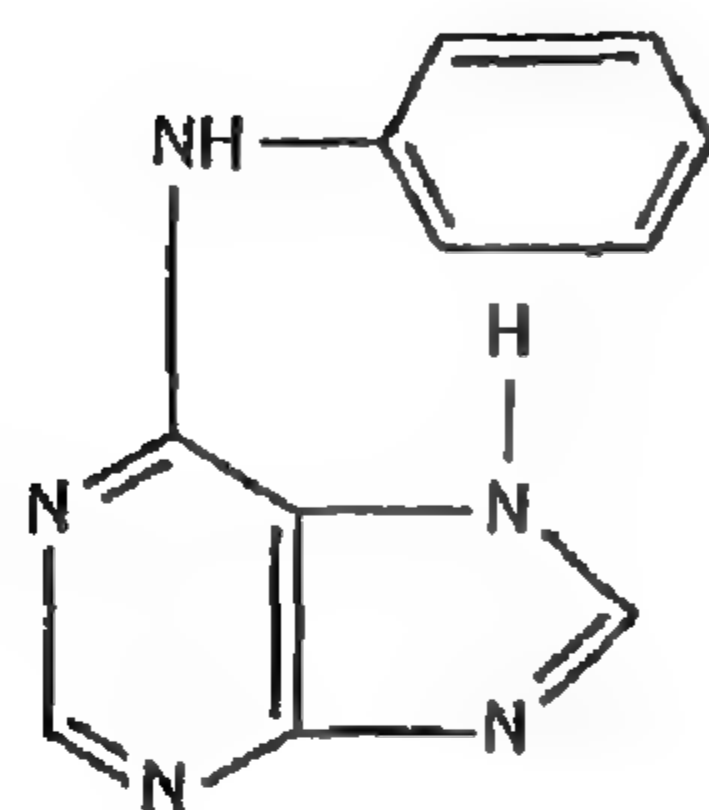
* فى البداية كلمة الكائنتين أطلقت على المركبات المشابهة للكائنتين. مع ذلك هذه الكلمة يمكن أن تمزج مع كلمة الكينينز التى تطلق على مجموعة من المركبات مختلفة تماماً ولها تأثير فسيولوجى على الحيوان. ولتجنب هذا المزج أصبحت الآن المركبات المشابهة للكائنتين تعرف بالسيتوكينينز.



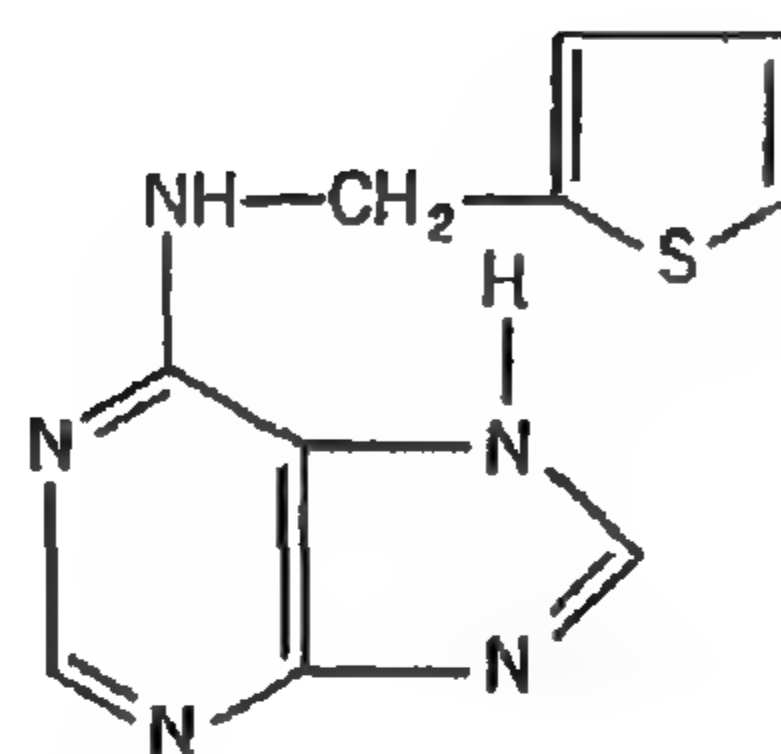
Kinetin (6-furfurylamino-purine)



6-Benzylaminopurine



6-Phenylaminopurine

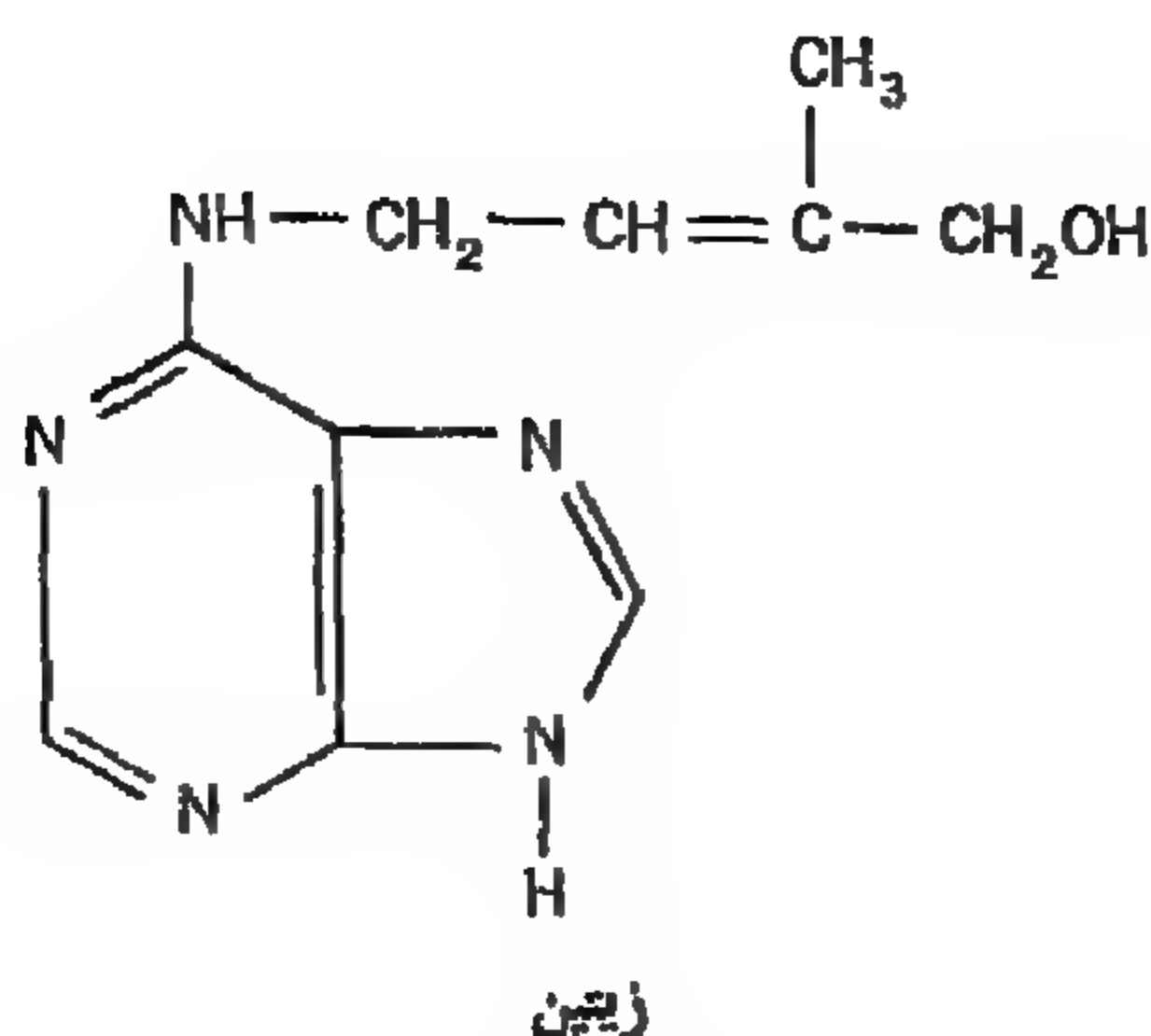


6-(2-Thienylamino) purine

شكل 13-19 : التركيب الكيميائي للكاينتين وثلاثة مشابهاة. المركبات الأربعة نشطة في زيادة إنقسام الخلايا.

كما هو متوقع السيتوكينينز منتشرة كثيراً في النبات. مواد لها نشاط سيتوكينيني استخلصت من عدة أنواع من النباتات الراقية، وفي معظم الأحيان أنسجة النبات نشطة الانقسام هي احسن مصدر لهذه المواد (70). السيتوكينينز وجدت كذلك في الكائنات الدقيقة. مع أن معظم النباتات إذا لم تكن كلها تحتوي على السيتوكينينز فلقد مرت حوالي عشرة سنوات بعد اكتشاف الكاينتين قبل أن يعرف التركيب الكيميائي وخواص هذا السيتوكينين الطبيعي.

ملر (82) Miller استطاع ان يستخلص وينقى سيتوكينين من بذور الذرة الغير ناضجة. المحاولات لبلورة ومعرفة خواص هذا المركب لم تكن ناجحة. مع ذلك لتهام (70'68) Letham استخلص بنجاح في صورة بلورات نقية سيتوكينين من الذرة السكرية. هذا السيتوكينين الطبيعي سمي زيتين 6 zeatin (4) هيدروكسيل 3 ميثايل ترانس 2 بيوتينيل أمينو) بيورين. بعدها في دراسة مشتركة لتهام و ملر (71) استطاعا فصل في شكل بلورات السيتوكينين الذي اكتشفه ملر سابقا (في حالة غير بلورية) من بذور الذرة الغير ناضجة. لقد أثبت



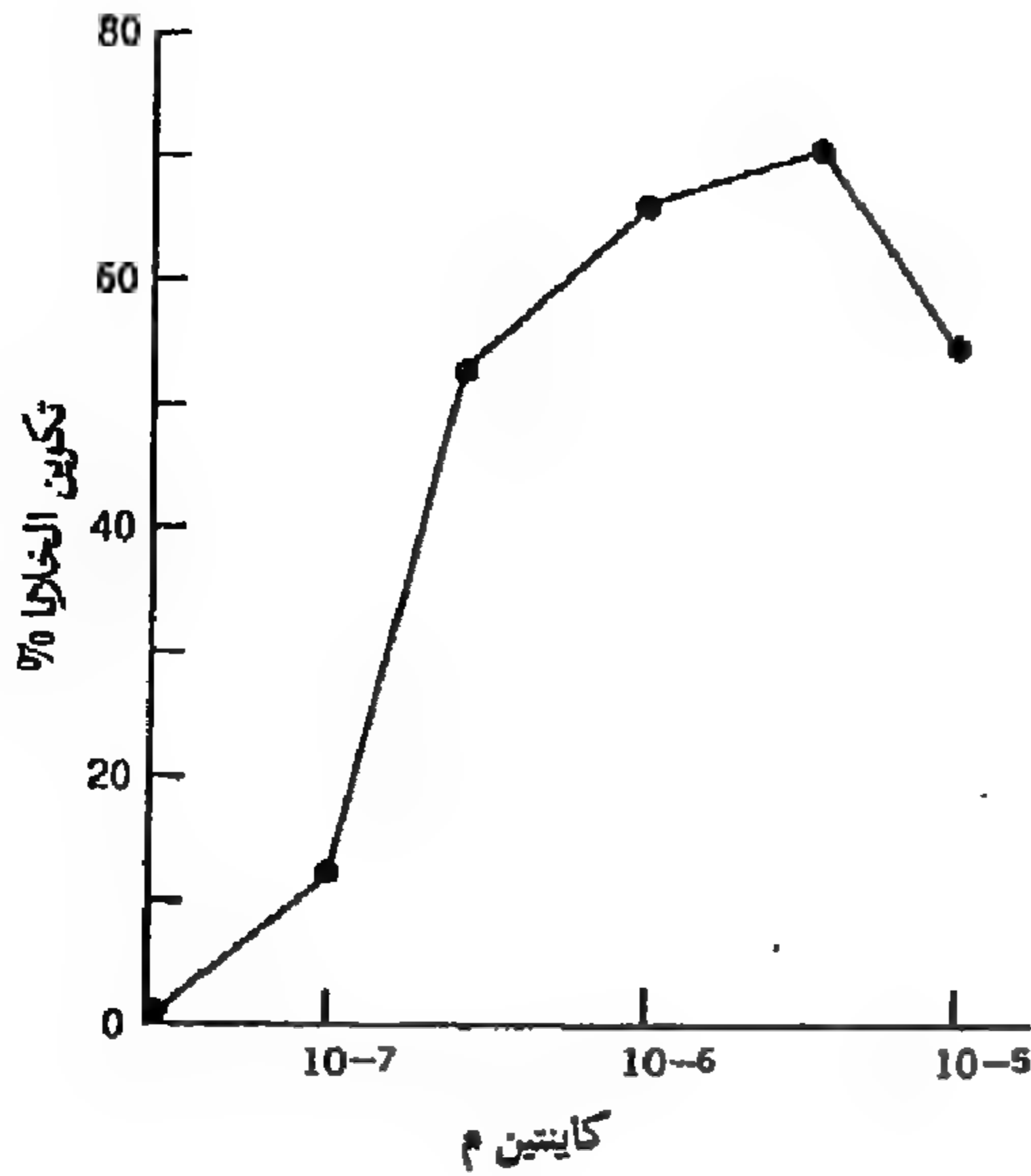
ان هذا السيتوكينين هو زيتين. بتجربة السيتوكينين على انسجة جذور الجزر ومزرعة كالس فول الصويا اثبت ان الزيتين اكثر نشاطا من الكاينتين (70).

دراسة مؤخراً (31،32،113،137) تقترح ان هناك عدة سيتوكينينز تحدث طبيعياً، جدول 3-19 يحتوى على ثمانية عشرة التى توجد طبيعياً، ويشرح التركيب لكل واحد ومصدره البيولوجى الذى استخلص منه. يلاحظ ان ثلاثة عشرة من ثمانية عشرة فى الجدول تم فصلها من نباتات راقية.

التأثيرات الفسيولوجية Physiological effects

بعد اكتشاف الكاينتين بمدة قصيرة نشرت بحوث كثيرة تصف تأثيره على مختلف ظواهر النمو فى النبات. معظم هذه البحوث كانت على قدرة الكاينتين بصورة مباشرة أو غير مباشرة فى تسببه إنقسام واتساع الخلايا. سنناقش تأثير الكاينتين على إنقسام الخلايا وإتساع الخلايا وعلاقة تكوين الجذور بالنمو وعلاقة تكوين الفروع بالنمو وانهاء حالة السبات فى البذور.

إنقسام الخلايا Cell division : أول تأثير ملاحظ للكاينتين كان زيادة انقسام الخلايا (83،122). فى مزرعة نخاع نبات الدخان الذى أستعمله معظم الباحث، يلاحظ أن زيادة الاكسين للكاينتين ضروريا لإستمرارية النمو. مع ذلك لو أستعمل أحد هذين المنظمين للنمو لوحده لم يحدث إلا تأثيراً قليلاً، هذا التأثير غير مستمر وينتهى فى مدة قصيرة نسبياً. لقد أقترح أن التأثير القليل الذى يسببه الكاينتين أو الاكسين المستعملين كل لوحده على مزرعة نخاع نبات الدخان



شكل 14-19 : تأثير الكاينتين في زيادة انقسام الخلايا في مزرعة أنسجة نخاع التبغ. وسط المزرعة يحتوى على 2 مجم/لتر أكسين (IAA).

(After F. Skoog and C.O. Miller. 1957. In Biological action of growth substances. Symp. Soc. Exptl. Biol. 11.18.)

سببه هو انتاج النبات لكميات قليلة جداً من المواد المشابهة للكاينتين والاكسين. لذلك عندما يعطى النبات الكاينين والاكسين معاً تركيزات ونسب مناسبة، النتائج كانت مذهلة ونمو مزرعة الخلايا يمكن ان تستمر بدون توقف. خاصية تسبب إنقسام الخلايا هذه هي من مميزات كل السيتوكينينز. قدرة الكاينتين في وجود الاكسين في زيادة انقسام الخلايا موضحة في شكل 14-19.

في سبيل حدوث إنقسام الخلايا بطريقة متتالية (تكوين الحمض الامينى DNA، الانقسام الغير مباشر للخلايا وإنقسام السيتوبلازم) يجب حدوثها.

هل يوجد تأثير خاص منفصل للأكسين أو السيتوكينين على أى خطوة من هذه الخطوات المتتالية؟ الاجابة في الواقع هي نعم. داس Das ومن معه (25) وجدوا ان كل من الاكسين والسيتوكينين عندما تستعمل منفصلة تزيد من تكوين DNA في مزرعة خلايا نخاع نبات الدخان. البحوث المذكورون أعلاه وجدوا أن منظمى النمو الآتين لازمين لانقسام الخلية الغير مباشر، مع ذلك الاكسين يبدو أنه مسيطر في هذه الخطوة. زيادة على ذلك فقد أقترحوا أن عند وجود أحد الكاينتين أو الاكسين في تركيزات عالية فان الآخر يصبح بإمكانه التحكم على الاقل في خطوة من الخطوات الثلاثة اللازمة لإنقسام الخلايا. اخيراً في بحوث أخرى التي يظهر فيها مساندة لهذا النمط من المسيات لقد اجمعوا أن

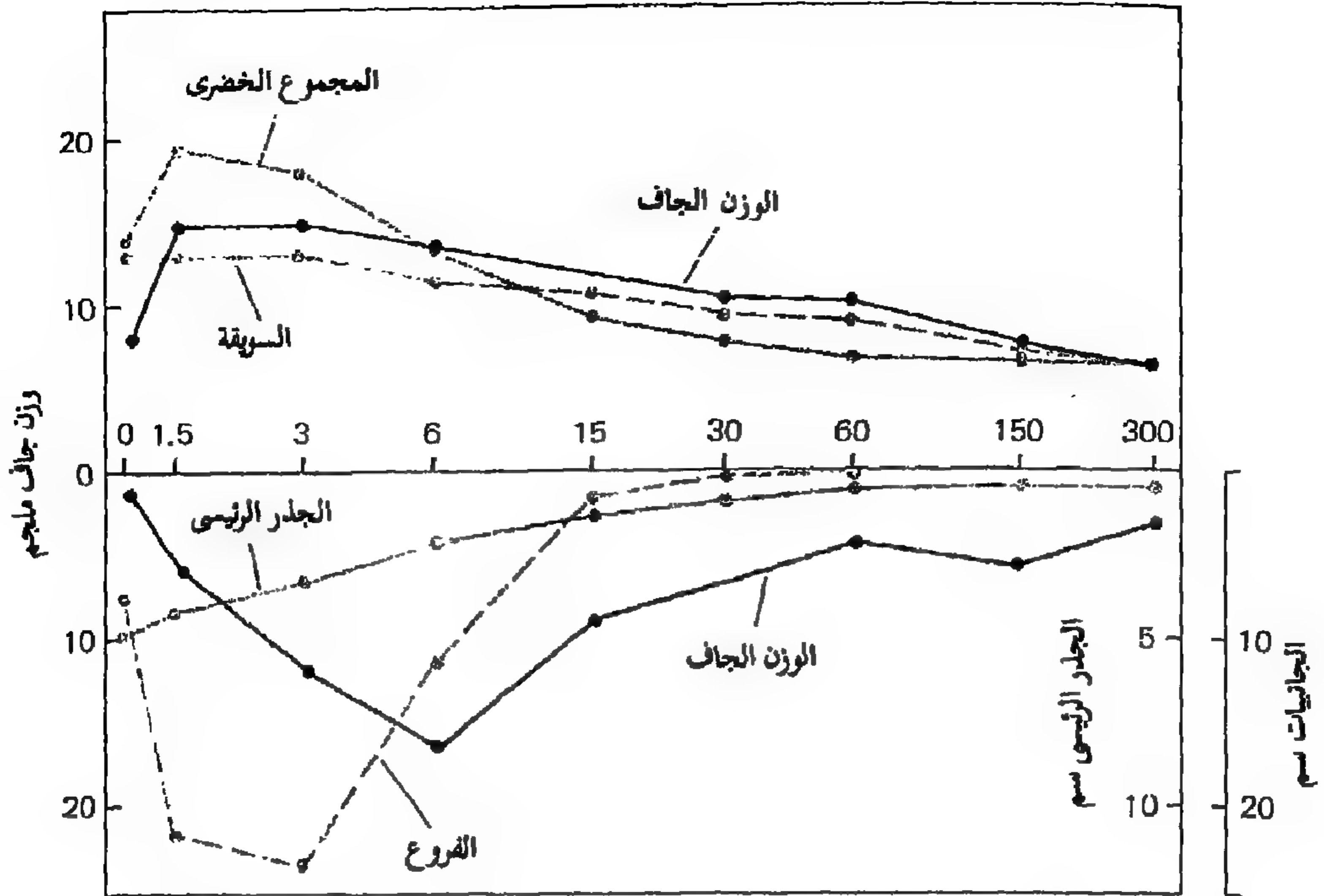
+	?	H	H	6- (4- هیدروکس -3- متایل - سس 2 بیوتیل آمینو) یورین؟ سس زیتین
+	?	H	Rib	6- (4- هیدروکس -3- متایل - سس 2 بیوتیل آمینو) Dβ2 ریو فیورانو سیل یورین؟ ریوسیل سس زیتین
+	+	H ₃ CS	Rib	6- (4- هیدروکس -3- متایل - سس 2 بیوتیل آمینو) 2 مثالیاو Dβ9 ریو فیورانو سیل یورین MS ریوسیل سس
+	+	H	H	6- (3- متایل بیوتیل آمینو) یورین زیتین
+	+	H	H	6- (4- هیدروکس -3- متایل - بیوتیل آمینو) یورین؟ واپیلور زیتین
+	+	H	Rib	6- (4- هیدروکس -3- متایل بیوتیل آمینو) Dβ9 ریو فیوراسیل یورین؟ ریوسیل داپیلور زیتین
?	?	H	H	6- (3- هیدروکس -3- متایل بیوتیل آمینو) یورین
?	?	H	Rib	6- (3- هیدروکس -3- متایل بیوتیل آمینو) Dβ9 ریو فیورانو سیل یورین
?	?	H	H	6- فیور فیوریل آمینو یورین؟ ٹاپیتین
+	+	H	H	6- (2- هیدروکسیل پتریل آمینو) یورین

السيتوكينين هو الذى يسبب إنقسام السيتوبلازم (38،116). هنا مرة أخرى وكما اسلفنا فى مناقشة الجبرلين والاكسين فقد واجهتنا أهمية الاتزان ما بين منظمات النمو فى نمو النبات وتطوره.

كيف السيتوكينين يسبب إنقسام الخلايا؟ سؤال لم يحصل على اجابة إلى حد الآن. شطر الأدينين adenine فى جزيء السيتوكينين ضروريا لهذه الظاهرة. بدائل عديدة فى السلسلة الجانبية ممكنة. استرنج Strong (125) اقترح ان السلسلة الجانبية ممكن ان تسبب تغير فى بعض الخواص الطبيعية (مثل الإذابة) وهذا يؤثر فى قدرة منظم النمو فى تسبب إنقسام الخلايا.

إتساع الخلايا Cell enlargement : ليس فقط السيتوكينينات تزيد من انقسام الخلايا، ولكنها كذلك تزيد من اتساع الخلايا، تأثير مرتبط دائما بالاكسين والجبرلين. معاملة اقراص اوراق نبات الفاصولياء النامية فى الظلام بالكاينتين يسبب زيادة كبيرة فى اتساع الخلايا (81،101). تأثير الكاينتين هذا يمكن حدوثه فى غياب الاكسين، توسع الخلايا يحدث كذلك فى مزرعة نخاع نبات الدخان بعد معاملته بالجبرلين (43) وفى جذور نبات الدخان (2) وفى انسجة نبات الخرشوف artichoke المقطوعة (1). زيادة إتساع الخلايا يمكن حدوثه باستعمال سيتوكينين آخر غير الكاينتين (70). حيث تم توضيح نشاط السيتوكينين فى اتساع الخلايا، لا يجب أن يحسب السيتوكينين فقط كعامل لانقسام الخلايا.

تكوين الجذور والنمو Root initiation and growth : مع أن بحوث محدودة قد أجريت على تأثير السيتوكينين على المجموع الجذرى، تدل نتائجها أن السيتوكينين قادر على زيادة وتثبيط تكوين الجذور وتطورها. كاينتين فى وجود كاسين هيدرليزيت casein hydrolysate والأكسين تزيد من تكوين الجذور وتطورها فى كالس من ساق نبات الدخان (122). زيادة الوزن الجاف وزيادة فى إطالة الجذور لبادرات نبات الترمس lupin بالمعاملة بالكاينتين إكتشفه فرايس Fries (40). هذا موضح فى شكل 15-19 من الممكن ملاحظة ان كل تركيزات

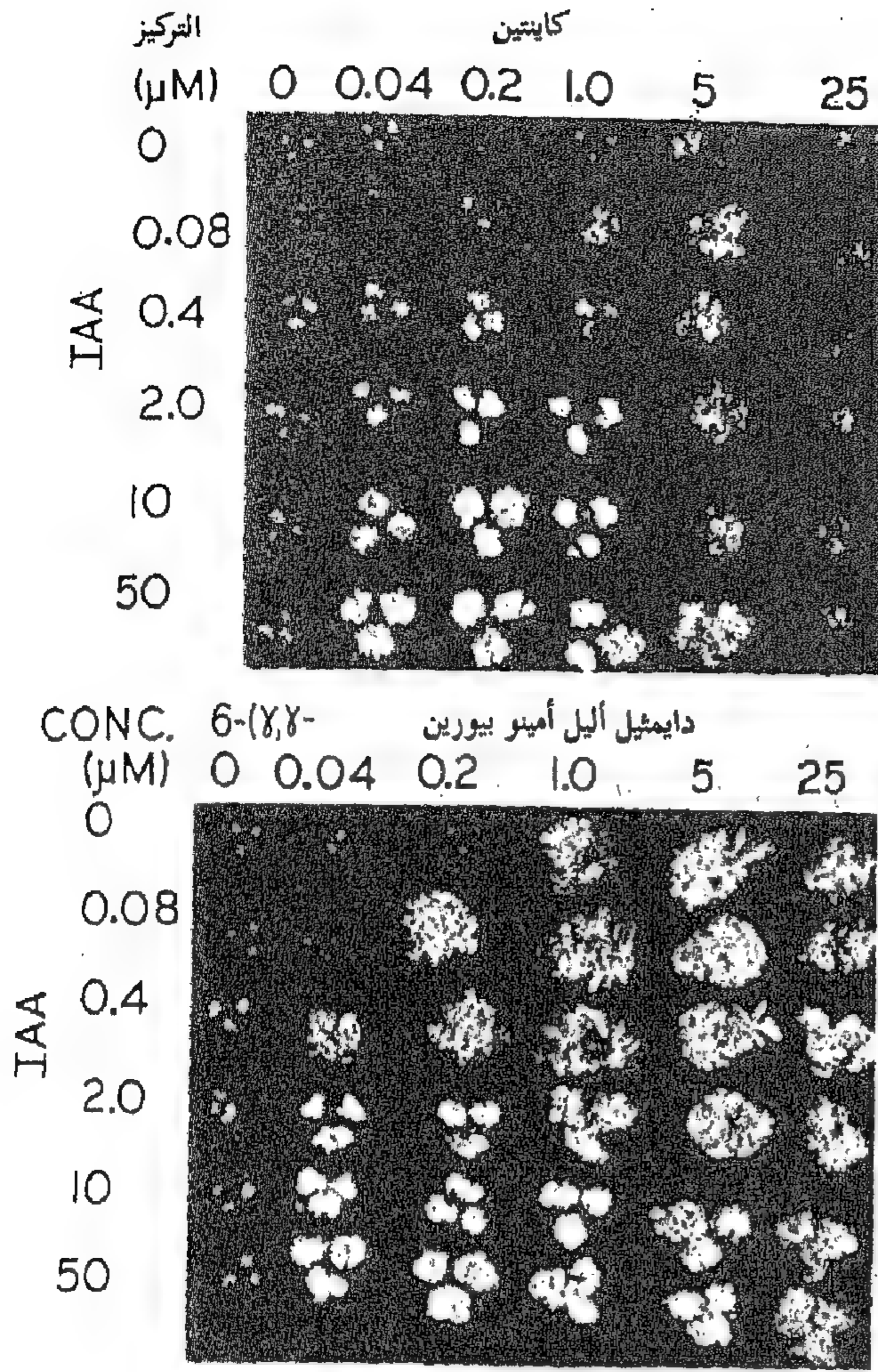


شكل 15-19 : تأثير الكاينتين (K) على نمو بادرات الترمس lupin الكاملة. الرسم مقسم، الجزء السفلى يمثل نمو الجذر الرئيسى والفروع الجانبية والجزء العلوى يمثل نمو السوقة الفوق فلقية والمجموع الخضرى. لاحظ أن خط الوسط فى الرسم يعطى كمية الكاينتين المستعمل التركيز وزن جزئى 10^{-7} . (After N. Fries, 1960. Physiol. Plantarum 13:468.)

الكاينتين تزيد من الوزن الجاف للجذور ولو أن التركيزات العالية تثبط الزيادة فى الطول للجذور.

فى قطع من جذر نبات البازلاء، تكوين الجذور العرضية تزيد قليلا باستعمال تركيزات منخفضة من الكاينتين ($5 \times 10^{-8} M$). مع أن فى التركيزات العالية الكاينتين مثبط (131). هناك ما يثبت أن هناك تداخل ما بين السيبتوكينين والاكسين فى التأثير على مركز تكوين الجذور الفرعية. بونت وتورى (7) Bonnett and Torrey مثلاً أوضحوا أن المعاملة بتركيزات مختلفة من الاكسين والسيبتوكينين فى الجهة المعاكسة لقطع الجذور من نبات اللبلاب convolvulus يمكنها تغيير مكان نشوء الجذور العرضية.

تكوين الافرع والنمو Shoot initiation and growth : فى بحث قيم باستعمال مزرعة



شكل 16-19 : تداخل الأكسين والسيبتوكينين في تنظيم النمو وتكوين الأعضاء في مزرعة نسيج التبغ. الصورة العليا توضح تداخل الأكسين والكاينتين والصورة السفلى توضح الأكسين والدايمثيل أيل أمينو بيورين. لاحظ أن نسبة السيبتوكينين إلى الأكسين تعين اتجاه التطور.

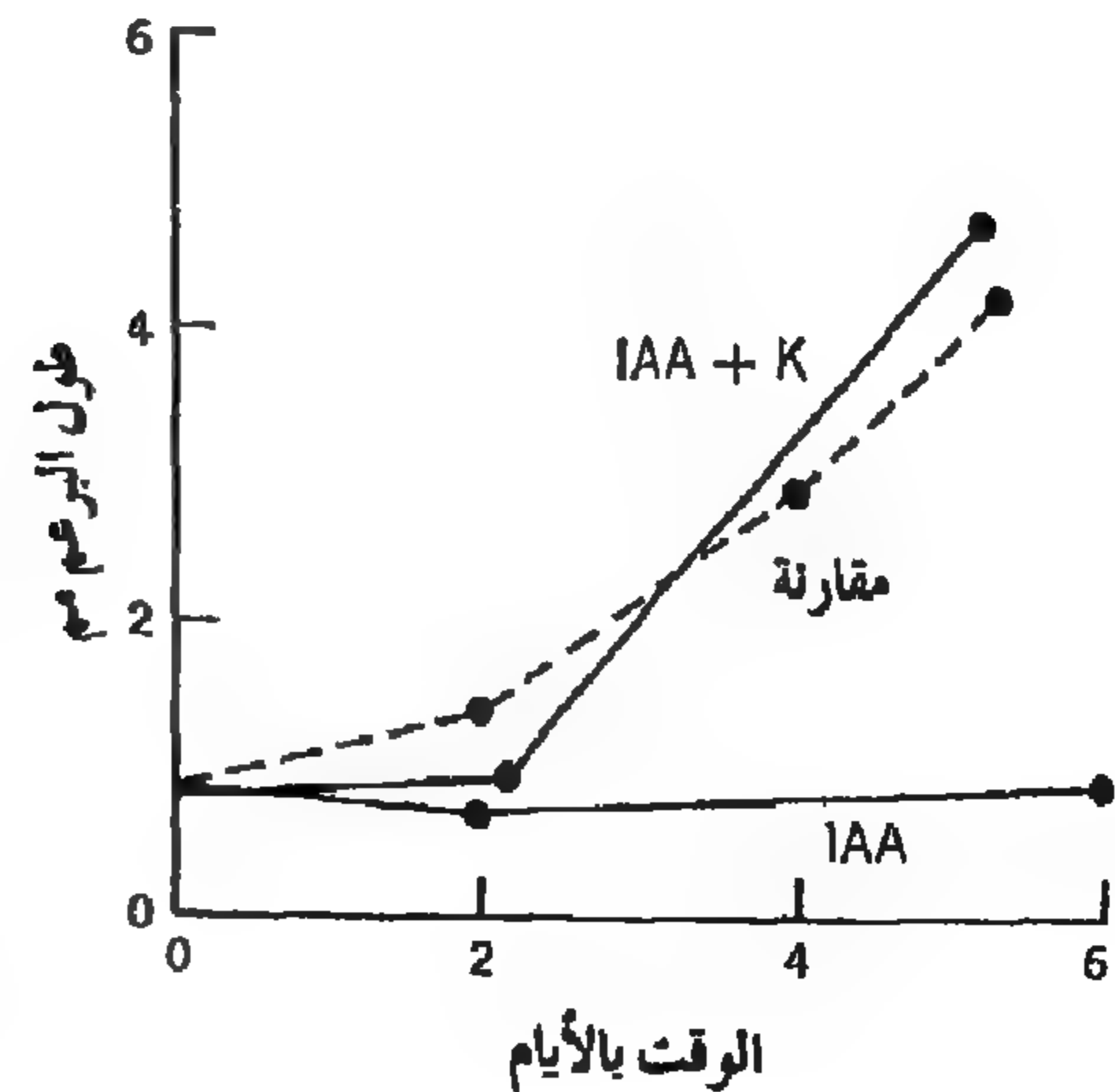
(After F. Skoog et al. 1967. Phytochem. 6:1169)

من كالس نبات الدخان والكاينتين، وجد أن أنسجة الكالس يمكن الاحتفاظ بها في حالة غير تمايز عندما يكون نسبة الكاينتين للأكسين نسبة مناسبة. مع ذلك إذا كان نسبة الكاينتين للأكسين زادت بزيادة كمية الكاينتين أو استعمال كمية أقل من الأكسين فإن فروع وأوراق تتكون على الكلاس. تورى Torrey (130) لاحظ أن الكاينتين يسبب في تكوين منشآت البراعم على قطع من الجذر لنبات اللبلاب، هذا التأثير يكون أكبر عندما توضع قطع الجذر في الظلام.

بادرات نبات الفول البالغة من العمر خمسة أيام لو غمرت في محلول الكاينتين وسمح لها بالنمو لمدة 46 ساعة فإن الوزن الطازج للسويقة الفوق فلقية

يزيد، ويزيد نمو الاوراق، وتزيد إطالة الساق واعناق الاوراق (81). في دراسات لسكوغ ومن معه Skoog et-al (119) تداخل الاكسين والسيتوكينين في تنظيم النمو وتكوين الاعضاء في مزرعة كالس نبات الدخان موضح بصورة جيدة في شكل (16-19) لاحظ في شكل (16-19) أن السيتوكينين الطبيعي 6 (Y,Y) دايمتال اليمينو) بيورين purine (y,y- dimethylallylamino) 6 له نشاط اكبر من الكاينتين. هذا السيتوكينين الطبيعي وجد في تركيب الحمض الاميني SRNA في الخميرة (46) وفي الذرة والبازلاء والسبانخ (45). هناك عدة توضيحات لزيادة السيتوكينين في تكوين الأغصان ونموها. مع ذلك البحوث السابقة يمكن لها توضيح نشاط السيتوكينين في تكوين وتطور الجزء الهوائي من النبات.

إنهاء ظاهرة السكون Breaking of dormancy : سابقا شرحنا السيادة الطرفية وتشيط نمو البراعم الإبطية نتيجة الأكسين المنطلق من البرعم الطرفي. الصورة المتحركة في هذه الظاهرة غير واضحة ويمكن أن تشارك فيها عوامل أخرى غير الأكسين، التي يمكن ان تتفاعل مع الأكسين. هذا ما اقترحه ويكسون وثايمان Wickson and Thimann (140) في بحث تفاعل الأكسين والكاينتين في السيادة الطرفية. وجدا أن نمو البراعم الإبطية في مزرعة قطع ساق البازلاء في محاليل تحتوي على الأكسين يتأخر كما هو متوقع. نمو البراعم الإبطية على قطع الساق في محلول غدائي لا يحتوي على الأكسين من الطبيعي أنه لا يتأخر.

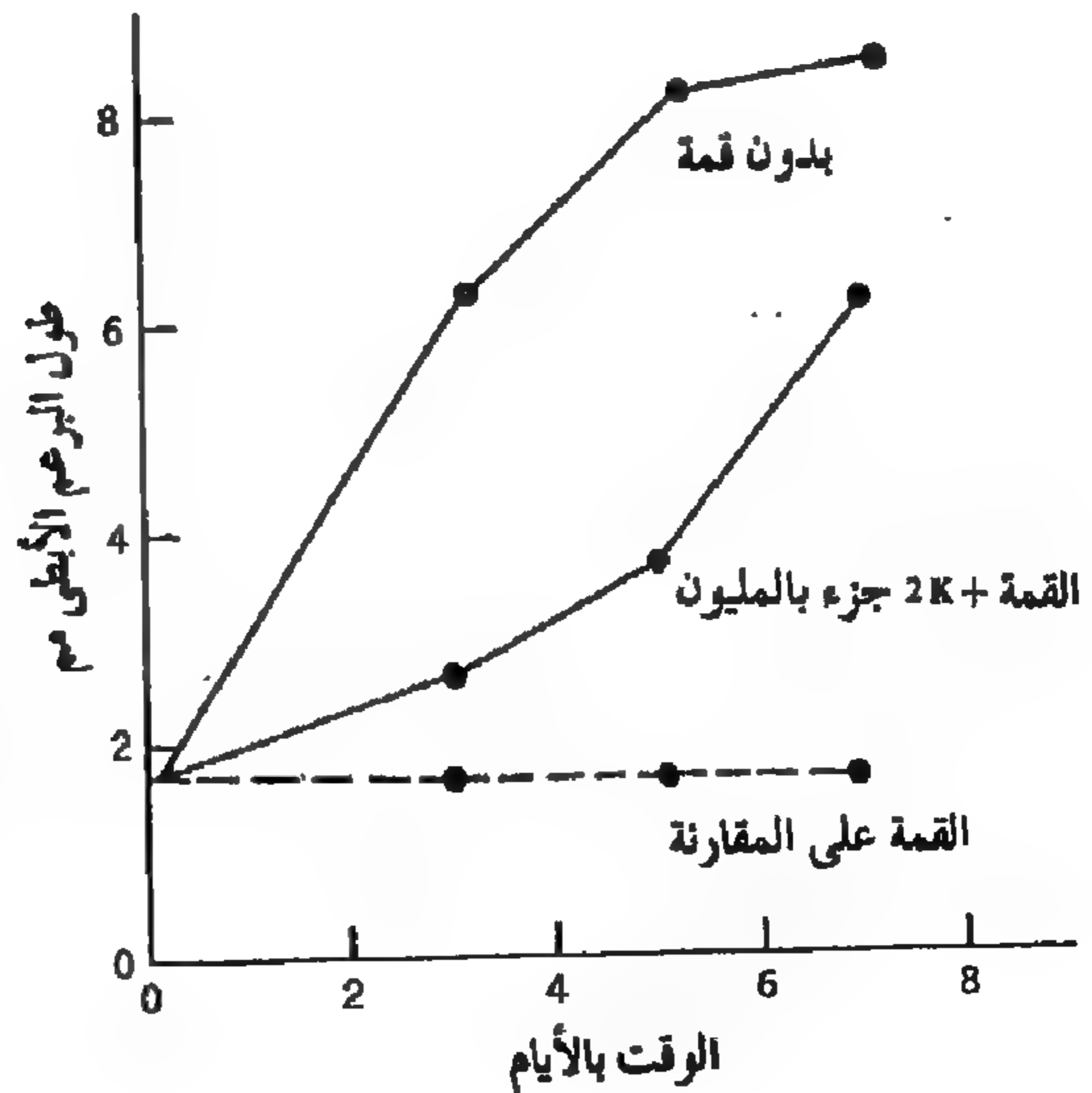


شكل 17-19 : تأثير تداخل الأكسين والكاينين على نمو البراعم في قطع ساق البازلاء var. Alaska. لاحظ تشيط الأكسين يتغلب عليه الكاينتين K. التركيزات المستعملة 1 جزء بالمليون أكسين و 4 جزء بالمليون كاينتين. (After M. Wickson and K.V. Thimann. 1958. Physiol. Plantarum 11:62.)

مع ذلك اضافة الكاينتين مع الاكسين تزيد النمو في هذه البراعم (شكل 17-19). الكاينتين لوحده له تأثير قليل. هذان الباحثان كذلك اوضحا ان تأثير الكاينتين على السيادة الطرفية يمكن ملاحظته في سيقان كاملة. وهي في وجود البرعم الطرفي. وجدا كما هو من الدراسة العادية على السيادة الطرفية أن نزع البرعم الطرفي يسبب نمو البراعم الإبطية. وبشكل آخر لو البرعم الطرفي بقي على النبات فان البراعم الإبطية تتوقف تماماً عن النمو. مع ذلك لو غمس فرع النبات بأكمله في محلول الكاينتين فان التأثير المثبط للبرعم الطرفي على البراعم الإبطية ينقص بصورة كبيرة (شكل 18-19). زيادة على هذه الدراسة هناك بحوث أخرى توضح التأثير المنشط للنمو في البراعم الإبطية بالمعاملة بالسيتوكينين (110'109'88). يظهر أن السيادة الطرفية يمكن أن تكون متحكم فيها إتران مابين تركيزات المواد المشابهة بالكاينتين المنتجة في النبات والاكسين (140).

التأثيرات الفسيولوجية الاخرى Other physiological effects.

الظاهرة المعروفة وهي أن إنبات بذور السلاطة (*lactuca sativa*) يمكن أن تزيد بالضوء الاحمر وتنقص بالاشعة فوق حمراء (8). كذلك حساسية نمو أقراص ورقة الفول للمعاملة بالاشعة الحمراء والفوق حمراء، نموها يزيد بالمعاملة



شكل 18-19 : تأثير الكاينين K على سيادة البرعم الطرفي في البازلاء van Alaska 2 جزء بالمليون كياينتين يعاكس جزئياً تأثير البرعم الطرفي المثبط على نمو البراعم الإبطية.

(After M. Wickson and K.L. thimann. 1958. Physiol. Plantarum 11:62.)

بالضوء الأحمر وينقص بالمعاملة بالضوء الفوق الأحمر (30). في هذين الحالتين تأثير الكاينتين يشبه المعاملة بالضوء الأحمر (81). الاختلاف واضح في صورة واحدة وهي أن تأثير الكاينتين المنشط لا يمكن تثبيطه بالمعاملة بالضوء الفوق الأحمر. كما يحدث في المعاملة بالضوء الأحمر (جدول 4-19 و 5-19).

جدول 4-19: تأثير الكاينتين والضوء الأحمر والفوق الأحمر على نمو أقراص أوراق الفاصولياء خلال 48 ساعة مدة النمو⁽¹⁾.

تركيز الكاينتين M	المعاملة بالضوء ⁽²⁾	الزيادة في القطر مم
0	لا شيء	$0.04 \pm 1.04^{(3)}$
5×10^{-5}	لا شيء	0.03 ± 2.48
0	5 دقائق أحمر	0.08 ± 2.58
0	5 دقائق فوق الأحمر	0.06 ± 1.01
0	5 دقائق أحمر بعد 5 دقائق فوق الأحمر	0.07 ± 1.17
5×10^{-5}	5 دقائق فوق الأحمر	0.08 ± 2.49

(1) من C.O. Miller. 1956. Plant Physiol. 31:318.

(2) المعاملة بالضوء في بداية التجربة.

(3) عشرة أقراص لكل معاملة.

جدول 5-19: تأثير الكاينتين والضوء الأحمر والفوق الأحمر على إنبات بذور السلطة Grand rapids خلال مدة 72 ساعة⁽¹⁾.

الانبات % ⁽³⁾		تركيز الكاينين M	المعاملة بالضوء ⁽²⁾
تجربة 1	تجربة 2		
8	7	0	لا شيء
88	84	5×10^{-5}	لا شيء
96	96	0	8 دقائق أحمر
7	5	0	8 دقائق أحمر بعدها 8 دقائق مافوق الأحمر
83	86	5×10^{-5}	8 دقائق فوق الأحمر

(1) من C. O. Miler. 1956. Plant Physiol 31:318.

(2) المعاملة بالضوء أعطيت 16 ساعة بعد بداية التجربة.

(3) نسبة الانبات مقربة لأقرب رقم صحيح، من 95 إلى 105 بذرة استعملت في كل معاملة.

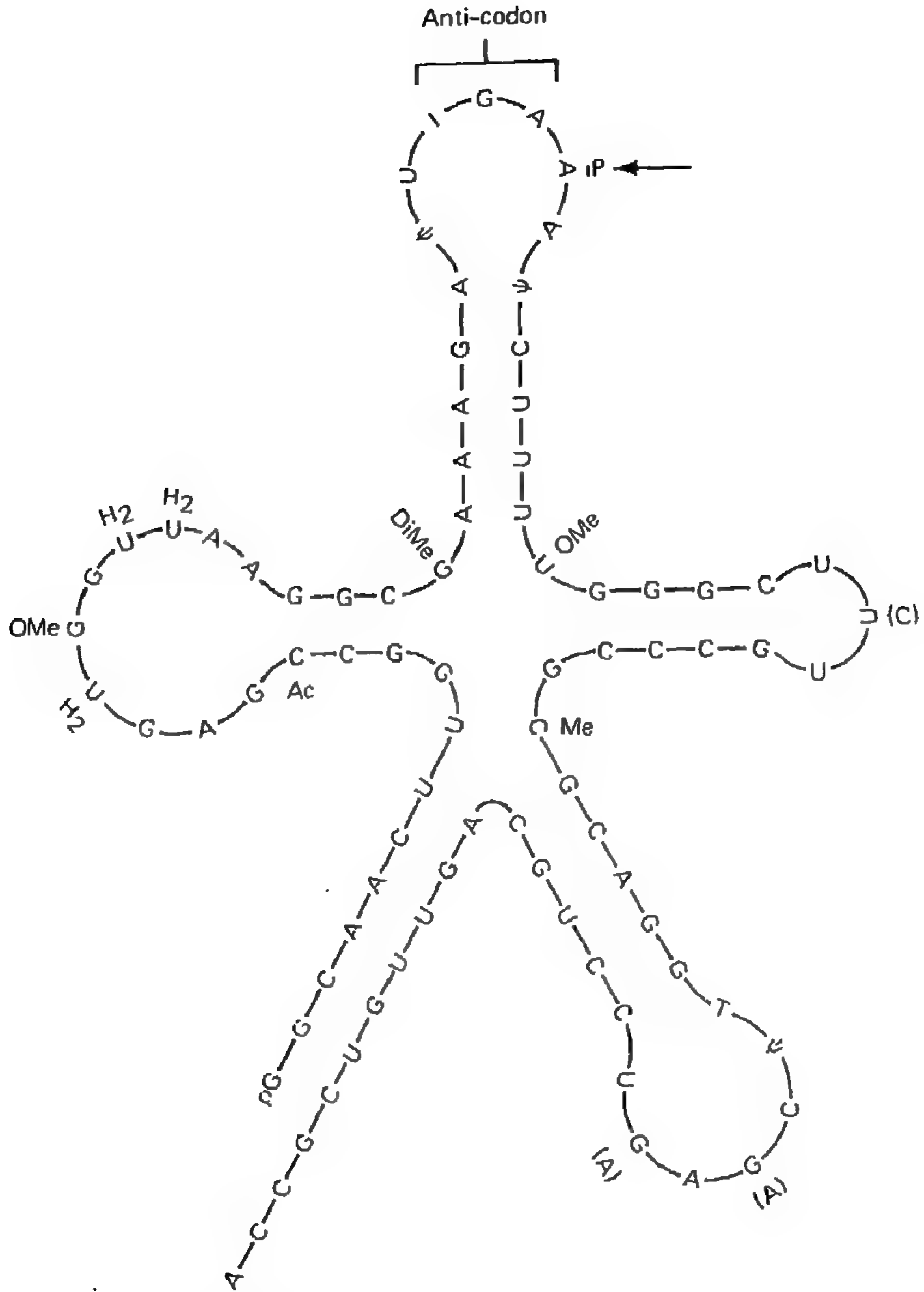
السيتوكينينات ليس فقط ضرورية لنمو وتطور النباتات الراقية ولكنها تؤثر تأثيراً كبيراً في نمو بعض الكائنات الدقيقة.

السيتوكينينات مثلاً ممكن أن تؤثر في نمو الفيروسات (114) والبكتيريا (79) والفطريات (67) والطحالب (98، 99). من هذا يتضح ان السيتوكينينات موجودة كمركب طبيعي في معظم النباتات الغير متطورة. في الحقيقة السيتوكينينات كما ذكرنا قد استخلصت من الطحالب والفطريات والبكتريا (انظر جدول 3-19).

مثل الجبرلين، السيتوكينين يؤخر الشيخوخة في الاوراق وفي هذا المجال السيتوكينينات أنشط بكثير من الجبرلين. أقراص الاوراق العائمة على تركيزات مناسبة من السيتوكينين تستطيع أن تحتفظ باليخضور لمدة أطول بكثير بعد ما أصبحت أقراص المقارنة في شيخوخة كاملة. زيادة على الاحتفاظ باليخضور أقراص الاوراق المعاملة بالسيتوكينين تستطيع ان تحتفظ بمحتواها من البروتين والحامض الاميني RNA. هناك كذلك زيادة في التمثيل الضوئي وقدره على الاحتفاظ بالمواد الغذائية المتكونة كنتيجة للمعاملة بالسيتوكينين (37). من الملاحظ ان حامض الابسيزيك ABA ينقص من عمر أقراص الاوراق لبعض النباتات. هناك على الاقل في نبات واحد الطحلب البطي duckweed المعاملة بالبنزيل أدنين benzyladenine أحد السيتوكينينز يستطيع ان يعاكس تأثير حامض الابسيزيك في تسبب الشيخوخة.

طرق تأثير السيتوكينينز Mode of action of cytokinins

مستحضرات من الحمض الاميني t RNA من مصادر نباتية وحيوانية أظهرت وجود السيتوكينين، من هذا يظهر أن جزءاً البيورين في جزيء السيتوكينين هو من مركبات سلسلة RNA (شكل 19-19). زيادة على هذا السيتوكينين يوجد كجزءاً من جزيء t RNA وضعه ملاصق للأنتيكودون anticodon، الذي هي من المحتمل أن تلعب دوراً في إتصال مركب t RNA بالريبوسوم m RNA أثناء تكوين البروتين. مع أن طرق تأثير السيتوكينين لازالت في حاجة للتوضيح إحتمال وجود السيتوكينين في جانب الأنتكودون يمكن بطريقة ما يتحكم في تكوين البروتين. التحكم بهذه الطريقة يمكن ان يقدم شرح لتأثيرات فسيولوجية



شكل 19-19 : تركيب RNA + يبين موضع الايسوبيثيل ادينسين IPA ملاصقة للأنتكودون.

(From A.W. Galston and P.J. Davies. 1970. Control mechanisms in plant development, Englewood Cliffs, New Jersey: Prentice-Hall.)

كثيرة للسيتوكينين. مع ذلك إتحاد السيتوكينين المعطى من الخارج فى جزىء t RNA لم يعرف بعد؛ إلى أن يعمل هذا أهمية وجود مركب t RNA سيتوكينين فى الطبيعة لا يمكن تقديره.

الإيثيلين Ethylene

دراسة فسيولوجية نضوج الثمار هي المسئلة الأولى على أكتشاف والتعرف على الإيثيلين كهرمون مهم لنمو وتطور النبات. بصورة عامة الإيثيلين يختلف عن الهرمونات النباتية الأخرى التي نوقشت في هذا الكتاب. في درجات الحرارة العادية الإيثيلين يوجد في حالة غازية، وبالمقارنة بالجبرلين والاكسين والسيتوكينين وحامض الإيسيزيك التركيب الجزيئي بسيط جداً. مع ذلك مثل الهرمونات النباتية الأخرى كميات قليلة من الإيثيلين يمكن ان تسبب تغيرات مثيرة في النشاط الفسيولوجي للنبات. كذلك يحتمل أن كثيراً من التأثيرات التي فسرت للاكسين لوحده سببها في الحقيقة للإيثيلين يعمل لوحده أو منتظماً مع الأكسين. في هذا الجزأ سنناقش تأثير الإيثيلين على نضوج الثمار والتنحية الأرضية والسيادة الطرفية.

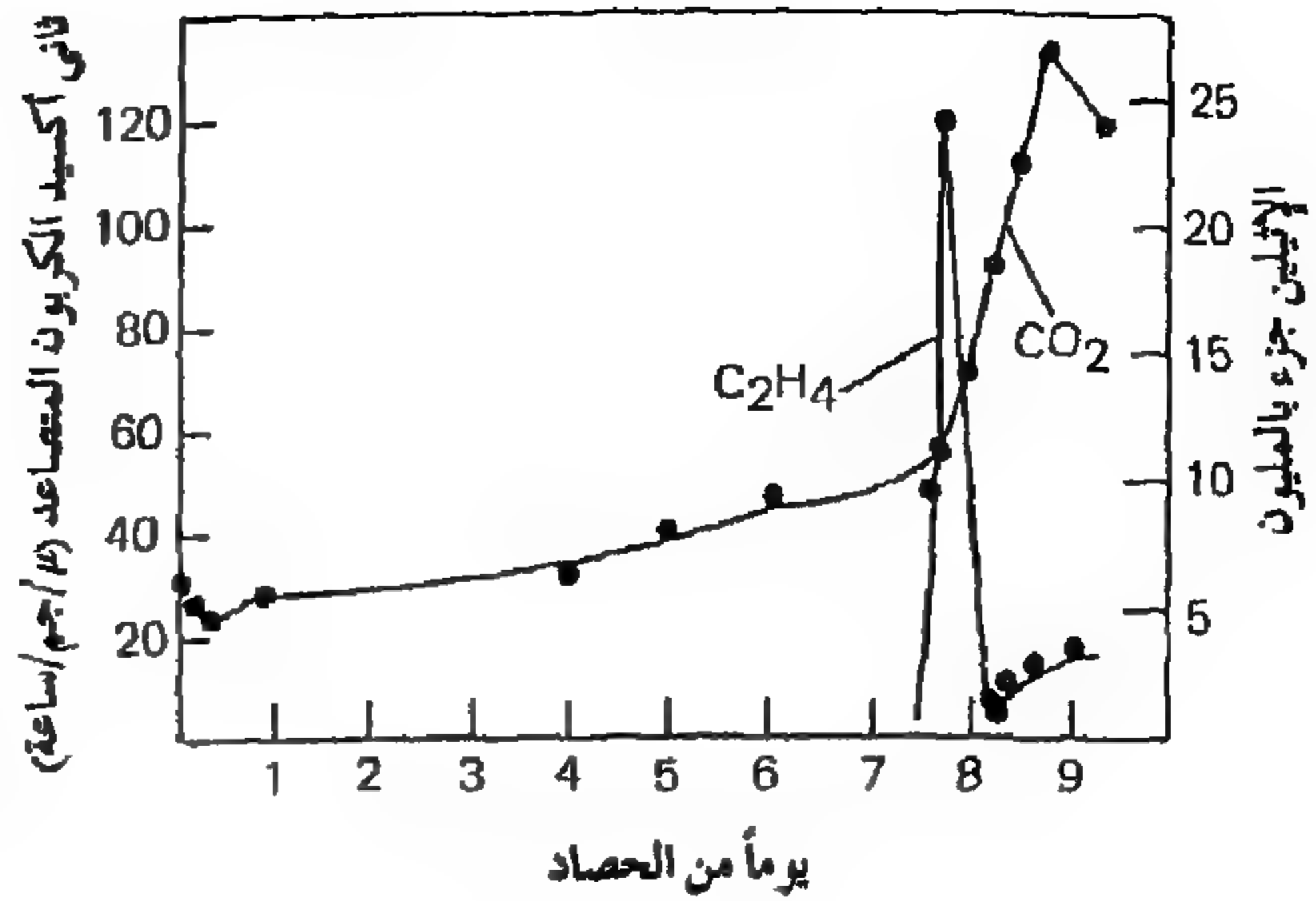
الإيثيلين ونضوج النبات Ethylene and fruit ripening

في معظم الثمار معدّل التنفس تزيد زيادة كبيرة ثم تنقص في نهاية تطورها. هذا الظاهرة سماها كيد و وست 1930 Kidd and West الزيادة الحرجة climactic rise عندما نشرا بحوثهما على طريقة التنفس في التفاح المخزون (59). المصطلح اختصر الى الكلايمكترك climacteric واستعمل عالمياً. الكلايمكترك هو الذى يسبب تلك التغيرات التي تحول بسرعة الفاكهة من غير ناضجة إلى ناضجة (قابلة للاكل).

قبل ان يعرف الإيثيلين كمنتوج طبيعي في النبات لوحظ باستغراب أن بعض الثمار في حالة نضوج تتصاعد منها مادة طيارة التي تزيد من سرعة نضوج الثمار الأخرى المخزونة معها. هذه المادة عرفت بسرعة بأنها إيثيلين، هذه المادّة توجد بكميات قليلة جداً في معظم الثمار. لو قيست كمية الإيثيلين باستمرار في الفاكهة خلال نضوجها لوجد أن كمية قليلة من الإيثيلين دائماً موجودة في الفاكهة ولكن هناك زيادة حوالى مائة مرة قبل وخلال الكلايمكترك. من الملاحظ كذلك أن الظروف التي تؤخر أو تمنع النضوج مثل التخزين في

شكل 19-20 : العلاقة بين إنتاج الإيثيلين والتنفس خلال ارتفاع النقطة الحرجة climacteric في الموز.

After S.P. Burg and E.A. Burg.
1965. Bot. Gaz. 126:200)



درجات الحرارة المنخفضة تنقص من كمية إنتاج الإيثيلين. أخيراً معاملة الفاكهة الغير ناضجة بالإيثيلين تقدم من الكلايمكتريك وتسرع من نضوج الثمار. لهذا قد أثبت أن الإيثيلين هو الهرمون المسبب لنضوج الثمار.

في بعض الفاكهة إنتاج الإيثيلين يوازي الزيادة في التنفس خلال الكلايمكتريك بينما في ثمار أخرى ينتج الإيثيلين في بداية الكلايمكتريك وينقص عندما تصل سرعة التنفس الحالة القصوى (شكل 19-20). يظهر أن تدفق الإيثيلين الذي يحدث من أنسجة الفاكهة ليس ببساطة كناتج للكلايمكتريك بل أنه بسبب عوامل أخرى التي تبدأ ظاهرة النضوج. مع ذلك التغيرات الحيوية التي تحدث خلال النضوج فسرت بنظريتين في كل منهما الإيثيلين يلعب دوراً مهماً.

الباحثون الأولون حاولوا تفسير الكلايمكتريك في مقاومة تكوين الأعضاء ونفاذية الأنسجة. ذلك أن التغير في خواص النفاذية للأغشية التي تفصل الانزيمات والمواد العاملة عليها يحدث خلال الكلايمكتريك، وهذا بدوره يمكن أن يؤثر في التنفس والتغيرات الحيوية الأخرى. دراسة حديثة على تغير نفاذية الأغشية قادت إلى إحياء هذه النظرية. مثلاً ساكر Sacker (106) وجد أن أنسجة الموز تزيد من إخراج المواد الذائبة قبل بداية الكلايمكتريك بـ 44 ساعة وأن أعلا نفاذية للأغشية تحدث عندما يصل التنفس منتهاه. كذلك ينجم وبيال (147) Young and Biale استخلصا من دراستهما على امتصاص ^{32}P بأقراص كمثرى الافوكادو avocado أن الكلايمكتريك ينتج من عدم توازن أغشية الخلايا من

الاحتفاظ بخواص نفاذيتها. من هذه المناقشة يتضح أن الإيثيلين يسبب زيادة نفاذية أغشية الأنسجة (136،77)، مع ذلك هناك احتمال أن تأثير الإيثيلين على نفاذية الأغشية يمكن أن تكون غير مباشرة. معاملة بتلات الورد بالإيثيلين يزيد من نشاط حامض الأبسيسيك (مياك وهالفى 80 Mayak and Halevy). كذلك جلنكه Glinka (44) أوضح بدوره أن حامض الأبسيسيك غير خواص نفاذية أغشية خلايا جذور عباد الشمس.

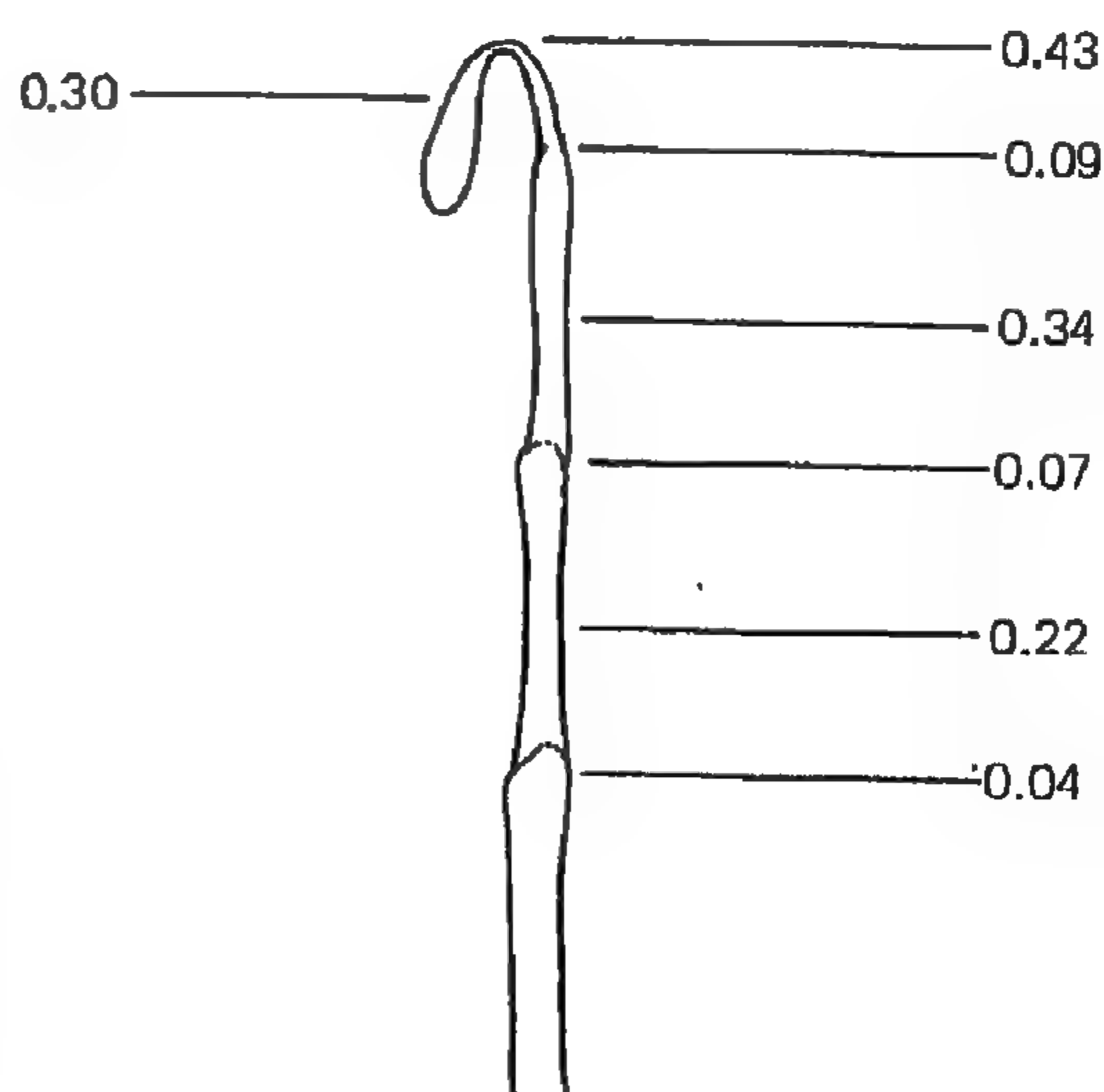
النظرية الأخرى (تسبب تكوين الإنزيمات) تأخذ تأييد من عدة بحوث توضح زيادة في محتوى البروتين عند الكلايماكتريك (39،51). هناك احتمال لتكوين إنزيم جديد لنضوج الثمار خلال الكلايماكتريك، وأن نشاط هذه الإنزيمات هي السبب في التغيرات الحيوية المختلفة التي تحدث خلال وبعد الكلايماكتريك. فرانكل ومن معه Frenkel et-al (39) أوضحوا أن نضوج الثمار يمكن إيقافه بإيقاف تكوين البروتين بالسيكلوهكسمائيد في بداية وقت الكلايماكتريك. زيادة تكوين البروتين بالمعاملة بالإيثيلين يمكن أن تحدث في عدة أنواع من النبات (19،104،138). لهذا من الممكن جداً أن زيادة إنتاج الإيثيلين من الفاكهة خلال نضوجها تسبب تكوين بروتين الذي يسرع من نضوجها.

الإيثيلين والتحية الأرضية Ethylene and geotropism

ساق البازلاء النامي في الظلام لو وضع في الإيثيلين لا يتأثر بالجاذبية الأرضية، نتيجة لهذا فهي تنمو موازية للأرض. تأثير الإيثيلين هذا فسر بإيقاف إنتقال الأكسين بفعل الجاذبية الأرضية. باحثون لاحظوا أن قطع ساق البازلاء نامية في محلول مخفف من الأكسين غالباً ما يظهر عليها انحناء 40° أو أكثر. كما هو متوقع لقد وجد أن انحناء القطع ناتج من توزيع الأكسين الغير متساوى. قطع ساق البازلاء النامية في محلول يحتوى ^{14}C -IAA أعطى نسبة 28:72 لـ ^{14}C الجزء السفلى للجزء العلوى. مع ذلك لو أضيف الإيثيلين تكون النسبة 45:55 (14). لهذا في قطع ساق البازلاء على الأقل انتقال الأكسين الجانبى بتأثير

الجاذبية الأرضية تقريبا أوقف تماماً بالإيثيلين. لا يوجد تأثير فوري للإيثيلين على الانتقال الطولى للاكسين. ولكن تعريض النبات للإيثيلين لمدة طويلة يثبط الانتقال الطولى.

عدد من البحوث وجدوا أن تركيزات قليلة من IAA أو الاكسينات الأخرى تسبب تكوين الإيثيلين في الفاكهة وسيقان النبات والازهار والجذور والاوراق لجميع النباتات التي أجريت عليها التجارب. هناك احتمال أن معظم التأثيرات المثبطة للتركيزات العالية من الاكسين سببها تكوين كمية عالية من الإيثيلين في وجود كميات غير اعتيادية من الاكسين (15). مثلاً في النباتات الكاملة تحدث تنحية أرضية موجبة سببها انتقال الاكسين الجانبي إلى الجزء السفلى من الجذر الموضوع موازياً للأرض؛ الانحناء يحدث بسبب نقص إطالة الخلايا على الجانب السفلى من الجذر بفعل تراكم تركيزات عالية من الأكسين. برج وبرج Burg and Burg اقترحا ان هذا التثبيط ليس ناتجا مباشرة من التركيزات العالية للاكسين. هذا الرأي حصل على مساندة من الحقيقة ان ثانى اكسيد الكربون الذى هو مثبط منافس لتأثير الايثيلين، ينقص كثيراً من التنحية الأرضية فى جذور البازلاء بدون أن يؤثر فى معدل النمو الطولى العام.



شكل 19-21: توزيع إنتاج الإيثيلين خلال ساق البازلاء النامي في الظلام والبالغ 7 أيام من العمر. (After S.P. Burg and E.A. Burg, 1969. Auxin-stimulated ethylene formation. In F. Wightman and G. Setterfield, eds., Bio-chemistry and physiology of plant growth substances. Ottawa: Runge Press.)

إنتاج الإيثيلين μ m / جم / ساعة

الإيثيلين والسيادة الطرفية Ethylene and apical dominance

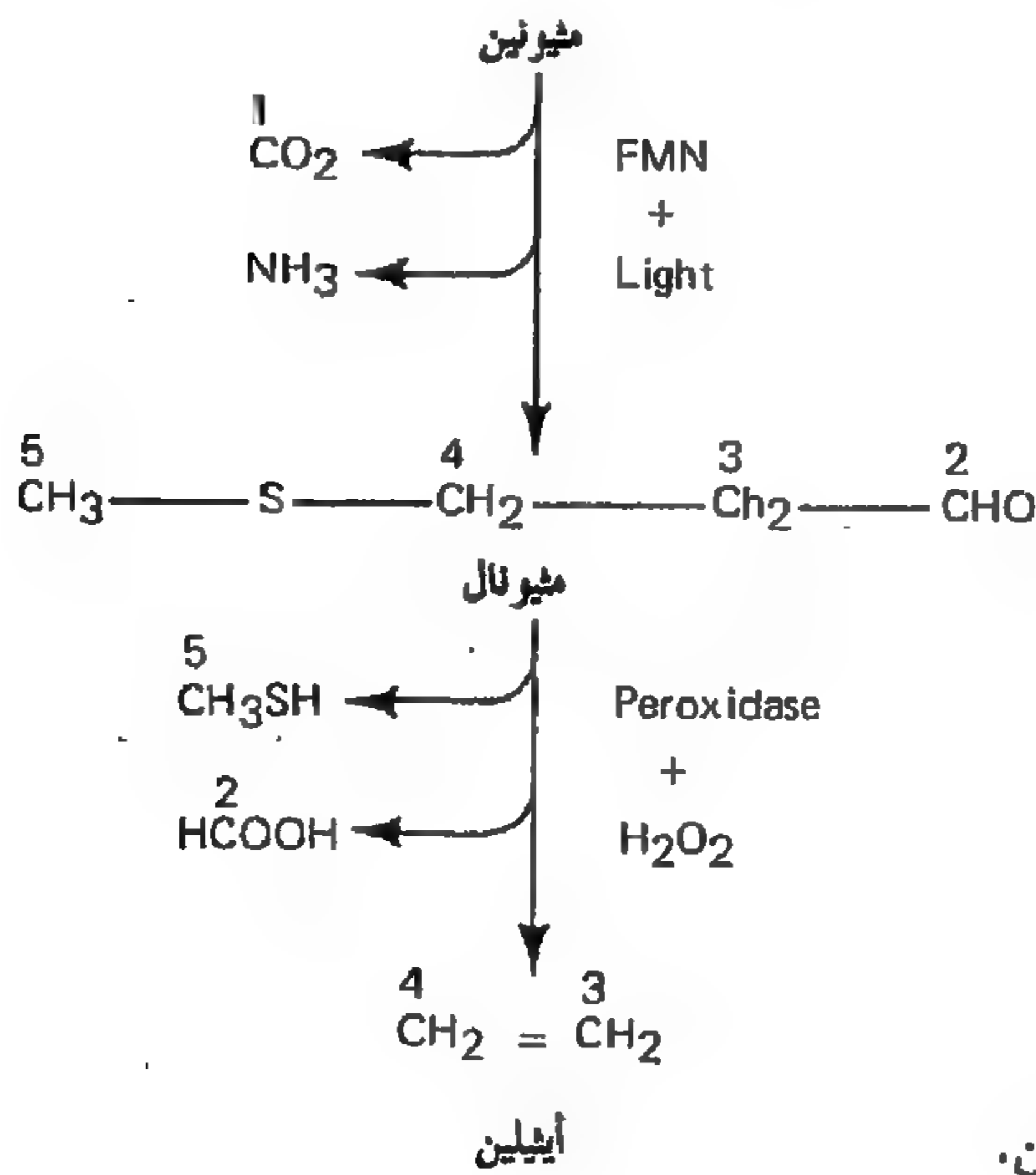
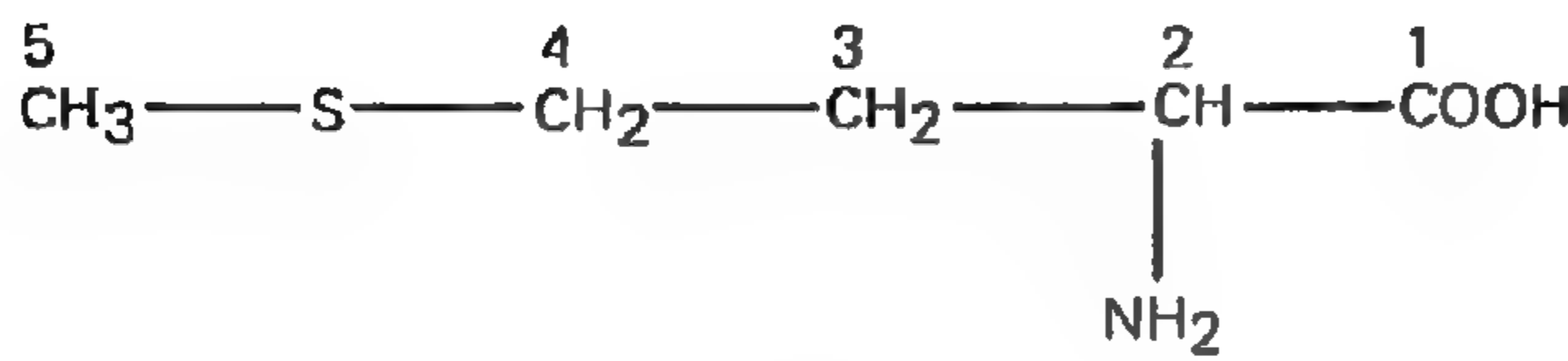
الإيثيلين مثبت قوى لنمو البراعم وبهذا يمكن أن يكون له تأثيراً مهماً على السيادة الطرفية. إنتاج الإيثيلين من نبات البازلاء النامي في الظلام محدود في المخطاف الطرفي ومنطقة العقد (شكل 19-21). من ناحية أخرى تكوين الإيثيلين أكثر وجوداً في الأنسجة المرستيمية التي ينتج فيها الأكسين. ظاهرة تقترح ان IAA تتحكم في تكوين الإيثيلين في ساق البازلاء النامي في الظلام (15). لو فرضنا توزيع الإيثيلين في النبات اليافع النامي في الضوء مساوي لنبات البازلاء النامي في الظلام، عندها نمو البراعم الإبطية يمكن أن يتأخر بسبب تكوين الإيثيلين الناتج من تأثير IAA في منطقة العقد الناتج من انتقال الأكسين إلى هناك من البرعم الطرفي ونصل الورقة. هذا الاقتراح وجد مساندة من عدة دراسات على السيادة الطرفية.

عرفنا في مناقشة سابقة، مثلاً، أن الكاينتين يستطيع أن يتغلب على التأثير المثبط للأكسين IAA على نمو البراعم الإبطية. في تجارب لبرج وبرج (15) Burg and Burg التأثير المثبط لنمو البراعم الجانبية للأكسين IAA والإيثيلين تغلب عليه تماماً الكاينتين. لهذا تأثير الكاينتين على التأثير المثبط للإيثيلين على نمو البراعم الجانبية مساوي لتأثير الأكسين IAA. لقد أوضحنا كذلك أن نمو البراعم الجانبية في نبات البازلاء الموضوع في 5% ثاني أكسيد الكربون في الجو قد أطلق جزئياً (129). كما ذكر سابقاً ثاني أكسيد الكربون هو مثبت منافس للإيثيلين.

التكوين الحيوي للإيثيلين Biosynthesis of ethylene

المادة الأولية للإيثيلين هو الحامض الأمينى الذى يحتوى الكبريت الميثونين methionine. تكوين الإيثيلين من الميثونين أوضحه ينج ومن معه 1966 (143) Yang et-al خارج النبات في المعمل. بعد هذا بقليل وجد أن معاملة الفاكهة والاجزاء الخضراء للنبات بالميثونين تزيد من تكوين الإيثيلين زيادة كبيرة (72، 16). زيادة على ذلك ينج Yang (142) أستعمل الميثونين المشع وأوضح أن

الكربون الثالث والرابع اللذان يعطيان الإيثيلين. أخيراً هناك مناقشة مقنعة أن الميثونين هو المركب الطبيعي الذي يعطى الإيثيلين هو أن الإيثونين ethionine مشط قوى لتكوين الميثونين طبيعياً يقف تكوين الإيثيلين في انسجة الفاكهة (129). يظهر أن وجود الضوء والفلافين مونو نيو كليوتايد (FMN) وكذلك ماء الأكسجين H_2O_2 والبروكسيدز يمكن كذلك الاحتياج إليها لتكوين الإيثيلين طبيعياً. طريقة تكوين الإيثيلين طبيعياً من الميثونين موضحة في شكل (19-22).



شكل 19-22 : طريق تخليق الإيثيلين.

REFERENCES

1. Adamson, D. 1962. Expansion and division in auxin-treated plant cells. *Can. J. Bot.* 40:719.
2. Arora, N., F. Skoog, and O. N. Allen. 1959. Kinetin-induced pseudonodules on tobacco roots. *Am. J. Botan.* 46:610.
3. Audus, L. J. 1959. *Plant growth substances*. New York: Interscience Publishers.

4. Ball, E. 1946. Development in sterile culture of stem tips and subjacent regions of *Tropaeolum majus* L. and of *Lupinus albus* L. *Am. J. Botan.* 33:301.
5. Birch, A. J., R. W. Richards, and H. Smith. 1958. The biosynthesis of gibberellic acid. *Proc. Chem. Soc.* 192.
6. Birch, A. J., and H. Smith. 1959. The biosynthesis of terpenoid compounds in fungi. In *Biosynthesis of terpenes and sterols*. Boston: Little, Brown.
7. Bonnett, H. T., and J. G. Torrey. 1965. Chemical control of organ formation in root segments of *Convolvulus* cultured *in vitro*. *Plant Physiol.* 40:1228.
8. Borthwick, H. A., S. B. Hendricks, M. W. Parker, E. H. Toole, and V. K. Toole. 1952. A reversible photoreaction controlling seed germination. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 38:662.
9. Brian, P. W., and H. G. Hemming 1955. The effect of gibberellic acid on shoot growth of pea seedlings. *Physiol. Plant.* 8:669.
10. Briggs, D. E. 1964. Origin and distribution of α -amylase in malt. *J. Inst. Brewing* 70:14.
11. Brown, G. N., and C. Y. Sun. 1973. Effects of abscisic acid on senescence, permeability and ribosomal patterns in mimosa hypocotyl callus tissue. *Physiol. Plant.* 28:412.
12. Bukovac, M. J., and S. H. Wittwer. 1961. Biological evaluation of gibberellins A_1 , A_2 , A_3 , and A_4 and some of their derivatives. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa. Iowa State University Press.
13. Burg, S. P., and E. A. Burg. 1965. Relationship between ethylene production and ripening in bananas. *Bot. Gaz.* 126:200.
14. Burg, S. P., and E. A. Burg. 1966. The interaction between auxin and ethylene and its role in plant growth. *Pro. Nat. Acad. Sci.* 55:262.
15. Burg, S. P., and E. A. Burg. 1969. Auxin-stimulated ethylene formation; its relationship to auxin-inhibited growth, root geotropism, and other plant processes. In F. Wightman and G. Setterfield, eds., *Biochemistry and physiology of plant growth substances*. Ottawa: Runge Press.
16. Burg, S. P., and C. D. Clagett. 1967. Conversion of methionine to ethylene in vegetative tissue and fruits. *Biochem. Biophys. Res. Comm.* 127:125.
17. Caplin, S. M., and F. C. Steward. 1948. Effect of coconut milk on the growth of explants from carrot root. *Science* 108:655.
18. Chadwick, A. V. and S. P. Burg. 1967. An explanation of the inhibition of root growth caused by IAA. *Plant Physiol.* 42:415.
19. Chalutz, E. 1973. Ethylene-induced phenylalanine ammonia-lyase activity in carrot roots. *Plant Physiol.* 51:1033.
20. Chripeels, M. J., and J. E. Varner. 1966. Inhibition of gibberellic acid induced formation of α -amylase by abscisin II. *Nature* 212:1066.
21. Chrispeels, M. J., and J. E. Varner. 1967. Gibberellic acid-enhanced synthesis and release of α -amylase and ribonuclease by isolated barley aleurone layers. *Plant Physiol.* 42:398.
22. Chrispeels, M. J., and J. E. Varner. 1967. Hormonal control of enzyme synthesis: on the mode of action of gibberellic acid and abscisin in aleurone layers of barley. *Plant Physiol.* 42:1008.
23. Cleland, R., and N. McCombs. 1965. Gibberellic acid: action in barley endosperm does not require endogenous auxin. *Science* 150:497.
24. Crane, J. C., P. E. Primer, and R. C. Campbell. 1960. Gibberellin-induced parthenocarpy in *Prunus*. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 75:129.
25. Das, N. K., K. Patau, and F. Skoog. 1956. Initiation of mitosis and cell

- division by kinetin and indoleacetic acid in excised tobacco pith tissue. *Physiol. Plant.* 9:640.
26. Davison, R. M. 1960. Fruit-setting of apples using gibberellic acid. *Nature* 188:681.
 27. Dennis, D. T., C. D. Upper, and C. A. West. 1965. An enzymic site of inhibition of gibberellin biosynthesis by AMO-1618 and other plant growth retardants. *Plant Physiol.* 40:948.
 28. Dennis, D. T., and C. A. West. 1967. Biosynthesis of gibberellins. III. The conversion of (—)-kaurene to (—)-kauren-19-oic acid in endosperm of *Echinocystis macrocarpa* Greene. *J. Biol. Chem.* 242:3293.
 29. Devlin, R. M., and I. E. Demoranville. 1967. Influence of gibberellic acid and gibrel on fruit set and yield in *Vaccinium macrocarpan* cv. Early Black. *Physiol. Plant.* 20:587.
 30. Downs, R. J. 1955. Photoreversibility of leaf and hypocotyl elongation of dark brown red kidney bean seedlings. *Plant Physiol.* 30:468.
 31. Einset, J. W., and F. Skoog. 1973. Biosynthesis of cytokinins in cytokinin-antitrophic tobacco callus. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 70:658-660.
 32. Engelke, A. L., H. Q. Hamzi, and F. Skoog. 1973. Cytokinin-gibberellin regulation of shoot development and leaf form in tobacco plantlets. *Amer. J. Bot.* 60:491-495.
 33. Evins, W. H. 1971. Enhancement of polyribosome formation and induction of tryptophan-rich proteins by gibberellic acid. *Biochem.* 10:4295.
 34. Evins, W. H., and J. E. Varner. 1971. Hormone-controlled synthesis of endoplasmic reticulum in barley aleurone cells. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 62:1631.
 35. Evins, W. H., and J. E. Varner. 1972. Hormonal control of polyribosome formation in barley aleurone layers. *Plant Physiol.* 49:348.
 36. Filner, P., and J. E. Varner. 1967. A test for *de novo* synthesis of enzymes: density labelling with H_2O^{18} of barley α -amylase induced by gibberellic acid. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 58:1520.
 37. Fletcher, R. A., and N. O. Adedipe. 1972. Hormonal regulation of leaf senescence. In D. J. Carr, ed., *Plant growth substances*. New York: Springer-Verlag.
 38. Fosket, D. E., and K. C. Short. 1973. The role of cytokinin in the regulation of growth, DNA synthesis and cell proliferation in cultured soybean tissue (*Glycine max* var. Biloxi). *Physiol. Plant.* 28:14-23.
 39. Frenkel, C., I. Klein, and D. R. Dilley. 1968. Protein synthesis in relation to ripening of pome fruits. *Plant Physiol.* 43:1146.
 40. Fries, N. 1960. The effect of adenine and kinetin on growth and differentiation of *Lupinus*. *Physiol. Plant.* 13:468.
 41. Galston, A. W., and D. C. McCune. 1961. An analysis of gibberellin-auxin interaction and its possible metabolic basis. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
 42. Galston, A. W., and W. K. Purves. 1960. The mechanism of action of auxin. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 11:239.
 43. Glasziou, K. T. 1957. Respiration and levels of phosphate esters during kinetin-induced cell division in tobacco pith sections. *Nature* 179:1083.
 44. Glinka, Z. 1973. Abscissic acid effect on root exudation related to increased permeability to water. *Plant Physiol.* 51:217.
 45. Hall, R. H., L. Csonka, H. David, and B. McLennan. 1967. Cytokinins in the soluble RNA of plant tissues. *Science* 156:69.
 46. Hall, R. H., M. J. Robins, L. Stasink, and R. Thedford. 1966. Isolation of

- N⁶ (γ,γ -dimethylallyl) adenosine from soluble ribonucleic acid. *J. Amer. Chem. Soc.* 88:2614.
47. Hall, R. H., and R. S. deRopp. 1955. Formation of 6-furfurylaminopurine from DNA breakdown products. *J. Am. Chem. Soc.* 77:6400.
 48. Harada, H., and J. P. Nitsch. 1959. Changes in endogenous growth substances during flower development. *Plant Physiol.* 34:409.
 49. Harder, R., and R. Bünsow. 1956. Einfluss des Gibberellins auf die Blütenbildung bei *Kalanchoë blossfeldiana*. *Naturwissenschaften* 43:544.
 50. Hillman, W. S., and W. H. Purves. 1961. Does gibberellin act through an auxin-mediated mechanism? In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa. Iowa State University Press.
 51. Hulme, A. C., M. J. C. Rhodes, T. Galliard, and L. S. C. Woollorton. 1968. Metabolic changes in excised fruit tissue. IV. Changes occurring in discs of apple peel during the development of the respiration climacteric. *Plant Physiol.* 43:1154.
 52. Hyde, B. B., and L. G. Paleg. 1963. Ultrastructural changes in cells of isolated barley aleurone incubated with and without gibberellic acid. *Amer. J. Bot.* 50:615.
 53. Jacobsen, J. V., and J. E. Varner. 1967. Gibberellic acid-induced synthesis of protease by isolated aleurone layers of barley. *Plant Physiol.* 42:1596.
 54. Kato, J. 1953. Studies on the physiological effect of gibberellin. I. On the differential activity between gibberellin and auxin. *Mem. Coll. Sci. Univ. Kyoto B* 20:189.
 55. Kato, J. 1958. Studies on the physiological effect of gibberellin. II. On the interaction of gibberellin with auxins and growth inhibitors. *Physiol. Plant.* 11:10.
 56. Kato, J. 1961. Physiological action of gibberellin with special reference to auxin. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
 57. Kende, H., and A. Lang. 1964. Gibberellin and light inhibition of stem growth in peas. *Plant Physiol.* 39:435.
 58. Kende, H., H. Nunnemann, and A. Lang. 1963. Inhibition of gibberellic acid biosynthesis by AMO-1618 and CCC in *Fusarium moniliforme*. *Naturwissenschaften* 50:599.
 59. Kidd, F., and C. West. 1930. Physiology of fruit. I. Changes in the respiratory activity of apples during their senescence at different temperatures. *Proc. Roy. Soc. (London)* B106:93.
 60. Kohler, D., and A. Lang. 1963. Evidence for substances in higher plants interfering with response of dwarf peas to gibberellin. *Plant Physiol.* 38:555.
 61. Kuraishi, S., and R. M. Muir. 1964. The relationship of gibberellin and auxin in plant growth. *Plant Cell Physiol.* 5:61.
 62. Kuraishi, S., and R. M. Muir. 1964. The mechanism of gibberellic action in the dwarf pea. *Plant Cell Physiol.* 5:259.
 63. Kurosawa, E. 1926. Experimental studies on the secretion of *Fusarium heterosporum* on rice plants. *Trans. Nat. Hist. Soc. Formosa* 16:213.
 64. Lang, A. 1957. The effect of gibberellin upon flower formation. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 43:709.
 65. Lang, A. 1970. Gibberellins: structure and metabolism. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 21:537.
 66. Lang, A., and E. Reinhard. 1961. Gibberellins and flower formation. *Advan. Chem.* 28:71.

67. Lee, B. O. 1961. Effect of kinetin on the fertility of some strains of *Neurospora crassa*. *Nature* 192:288.
68. Letham, D. S. 1963. Zeatin, a factor inducing cell division isolated from *Zea mays*. *Life Sciences* 2:569.
69. Letham, D. S. 1966. Regulators of cell division in plant tissues. II. A cytokinin in plant extracts: isolation and interaction with other growth regulators. *Phytochem.* 5:269.
70. Letham, D. S. 1967. Chemistry and physiology of kinetin-like compounds. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 18:349.
71. Letham, D. S., and C. O. Miller. 1965. Identity of kinetin-like factors from *Zea mays*. *Plant Cell Physiol.* 6:355.
72. Lieberman, M., L. W. Mapson, A. T. Kupnishi, and D. A. Wardale. 1966. Stimulation of ethylene production in apple tissue slices by methionine. *Plant Physiol.* 41:376.
73. Lockhart, J. A. 1961. The hormonal mechanism of growth inhibition by visible radiation. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
74. Lockhart, J. A. 1962. Kinetic studies of certain anti-gibberellins. *Plant Physiol.* 37:759.
75. Lockhart, J. A. 1964. Physiological studies on light-sensitive stem growth. *Planta* 62:97.
76. Luckwill, L. C. 1959. Fruit growth in relation to internal and external chemical stimuli. In D. Rudnick, ed., *Cell, organism and milieu, 17th growth symposium*. New York: Ronald Press.
77. Lyons, J. M., and H. K. Pratt. 1964. An effect of ethylene on swelling of isolated mitochondria. *Arch. Biochem. Biophys.* 104:318.
78. MacLeod, A. M., and A. S. Millar. 1962. Effect of gibberellic acid on barley endosperm. *J. Inst. Brewing* 68:322.
79. Maruzzella, J. C., and J. G. Garner. 1963. Effect of kinetin on bacteria. *Nature* 200:385.
80. Mayak, S., and A. H. Halevy. 1972. Interrelationships of ethylene and abscisic acid in the control of rose petal senescence. *Plant Physiol.* 50:341.
81. Miller, C. O. 1956. Similarity of some kinetin and red light effects. *Plant Physiol.* 31:318.
82. Miller, C. O. 1961. A kinetin-like compound in maize. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 47:170.
83. Miller, C. O., F. Skoog, F. S. Okumura, M. H. von Saltza, and F. M. Strong. 1956. Isolation, structure and synthesis of kinetin, a substance promoting cell division. *J. Am. Chem. Soc.* 78:1375.
84. Miller, C. O., F. Skoog, M. H. von Saltza, and F. M. Strong. 1955. Kinetin: a cell division factor from deoxyribonucleic acid. *J. Am. Chem. Soc.* 77:1392.
85. Mitchell, J. W., D. P. Skaggs, and W. P. Anderson. 1951. Plant growth-stimulating hormones in immature bean seeds. *Science* 114:159.
86. Mohr, H. 1962. Primary effects of light on growth. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 13:465.
87. Mohr, H., and V. Appuhn. 1961. Zur Wechselwirkung von Licht and Gibberellinsäure. *Naturwissenschaften* 48:483.
88. Mullins, M. G. 1967. Morphogenetic effects of roots and of some synthetic cytokinins in *Vitis vinifera* L. *J. Exptl. Bot.* 18:206.
89. Murofushi, N., N. Takahashi, T. Yokota, and S. Tamura. 1968. Gibberellins

- in immature seeds of *Pharbitis nil*. Part I. Isolation and structure of a novel gibberellin, gibberellin A₂₀. *Agr. Biol. Chem.* 32:1239.
90. Nickell, L. G. 1950. Effect of coconut milk on the growth *in vitro* of plant virus tumor tissue. *Botan. Gaz.* 112:225.
 91. Nitsch, J. P. 1959. Changes in endogenous growth regulating substances during flower initiation. *Fourth Intern. Congr. Biochem.* London: Pergamon Press.
 92. Ockerse, R., and A. W. Galston. 1967. Gibberellin-auxin interaction in pea stem elongation. *Plant Physiol.* 42:47.
 93. Paleg, L. G. 1960. Physiological effects of gibberellic acid: I. On carbohydrate metabolism and amylase activity of barley endosperm. *Plant Physiol.* 35:293.
 94. Paleg, L. G. 1960. Physiological effects of gibberellic acid: II. On starch hydrolyzing enzymes of barley endosperm. *Plant Physiol.* 35:902.
 95. Paleg, L. 1964. Cellular localization of the gibberellin-induced response of barley endosperm. In *Regulateurs Naturels de la Croissance Vegetale*. Paris: C.N.R.S.
 96. Paleg, L. G. 1965. Physiological effects of gibberellins. *Ann Rev. Plant Physiol.* 16:291.
 97. Patau, K., N. K. Das, and F. Skoog. 1957. Induction of DNA synthesis by kinetin and indoleacetic acid in excised tobacco pith tissue. *Physiol. Plant.* 10:949.
 98. Pedersen, M. 1968. *Ectocarpus fasciculatus*: marine brown alga requiring kinetin. *Nature* 218:776.
 99. Pedersen, M. 1973. Identification of a cytokinin, 6-(3 methyl-2-butenylamino) purine, in sea water and the effect of cytokinins on brown algae. *Physiol. Plant.* 28:101.
 100. Phinney, B. O., and C. A. West. 1961. Gibberellins and plant growth. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 14:1185. Berlin: Springer.
 101. Powell, R. D., and M. M. Griffith. 1960. Some anatomical effects of kinetin and red light on disks of bean leaves. *Plant Physiol.* 35:273.
 102. Purves, W. K., and W. S. Hillman. 1958. Response of pea stem sections to indoleacetic acid, gibberellic acid, and sucrose as affected by length and distance from apex. *Physiol. Plant.* 11:29.
 103. Rebeiz, C. A., and J. C. Crane. 1961. Growth regulator-induced parthenocarpy in the Bing cherry. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 78:69.
 104. Reid, M., and H. K. Pratt. 1972. Effects of ethylene on potato tuber respiration. *Plant Physiol.* 49:252.
 105. Robinson, D. R., and C. A. West. 1970. Biosynthesis of cyclic diterpenes in extracts from seedlings of *Ricinus communis* L. II. Conversion of geranylgeranyl pyrophosphate into diterpene hydrocarbons and partial purification of cyclization enzymes. *Biochem.* 9:80.
 106. Sacher, J. A. 1966. Permeability characteristics and amino acid incorporation during senescence (ripening) of banana tissue. *Plant Physiol.* 41:701.
 107. Sachs, R. M., and A. Lang. 1961. Shoot histogenesis and the subapical meristem: the action of gibberellic acid, amo-1618, and maleic hydrazide. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation* Ames, Iowa: Iowa State University Press.
 108. Sachs, R. M., and A. M. Kofranek. 1963. Comparative cytohistological studies on inhibition and promotion of stem growth in *Chrysanthemum morifolium*. *Amer. J. Bot.* 50:772.
 109. Sachs, T., and K. V. Thimann. 1964. Release of lateral buds from apical dominance. *Nature* 201:939

110. Sachs, T., and K. V. Thimann. 1967. The role of auxins and cytokinins in the release of buds from dominance. *Amer. J. Bot.* 54:136.
111. Sankhla, N., and D. Sankhla. 1968. Reversal of (\pm)-abscisin II induced inhibition of lettuce seed germination and seedling growth by kinetin. *Physiol. Plant.* 21:190.
112. Sawada, K. 1912. Disease of agricultural products in Japan. *Formosan Agr. Rev.* 36:10, 16.
113. Scarbrough, E., D. J. Armstrong, F. Skoog, C. R. Frihart, and N. J. Leonard. 1973. Isolation of *cis*-zeatin from *Corynebacterium fascians* cultures. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 70:3825-3829.
114. Selman, I. W. 1964. The effect of kinetin on infection of Petunia and tomato leaves with tomato spotted-wilt virus. *Ann. Appl. Biol.* 53:67.
115. Shechter, I., and C. A. West. 1969. Biosynthesis of gibberellins. IV. Biosynthesis of cyclic diterpenes from *trans*-geranylgeranyl pyrophosphate. *J. Biol. chem.* 244:3200.
116. Simand, A. 1971. Initiation of DNA synthesis by kinetin and experimental factors in tobacco pith tissue *in vitro*. *Can. J. Bot.* 49:1541.
117. Sironval, C. 1961. Gibberellins, cell division, and plant flowering. In M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
118. Skinner, C. G., F. D. Talbert, and W. Shive. 1958. Effect of 6-(substituted) purines and gibberellin on the rate of seed germination. *Plant Physiol.* 33:190.
119. Skoog, F., H. Q. Hamzi, A. M. Szweykowska, N. Y. Leonard, K. L. Carraway, T. Fujii, J. P. Helgeson, and R. N. Loeppky. 1967. Cytokinins: structure activity relationships. *Phytochem.* 6:1169-1192.
120. Skoog, F., and D. J. Armstrong. 1970. Cytokinins. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 21:359.
121. Skoog, F., and N. J. Leonard. 1969. Sources and structure activity relationships of cytokinins. In F. Wightman and G. Setterfield, eds., *Biochemistry and physiology of plant growth substances*. Ottawa: Runge Press.
122. Skoog, F., and C. O. Miller. 1957. Chemical regulation of growth and organ formation in plant tissues cultured *in vivo*. In *Biological action of growth substances*. *Symp. Soc. Exptl. Biol.* 11:118.
123. Skoog, F., and R. Y. Schmitz. 1972. Cytokinins. In F. C. Steward, ed., *Plant Physiology* 6B:181. New York: Academic Press.
124. Skoog, F., F. M. Strong, and C. O. Miller. 1965. Cytokinins. *Science* 148:532.
125. Strong, F. M. 1958. *Topics in microbial chemistry*. New York: John Wiley & Sons.
126. Stuart, N. W., and H. M. Cathey. 1961. Applied aspects of the gibberellins. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 12:369.
127. Sumiki, Y., and A. Kawarada. 1961. Relation between chemical structure and physiological activity. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa: The Iowa State University Press.
128. Takahashi, N., T. Yokota, N. Murofushi, and S. Tamura. 1969. Structures of gibberellin A₂₀ and A₂₇ in immature seeds of *Pharbitis nil*. *Tetrahedron Lett.* 25:2077.
129. Thimann, K. V. 1972. The natural plant hormones. In F. C. Steward, ed., *Plant Physiology* 6:213-233. New York: Academic Press.
130. Torrey, J. G. 1958. Endogenous bud and root formation by isolated roots of *Convolvulus* grown *in vitro*. *Physiol.* 33:258.
131. Torrey, J. G. 1962. Auxin and purine interactions in lateral root initiation in isolated pea root segments. *Physiol. Plant.* 15:177.

132. Valdovinos, J. G., and L. C. Ernest. 1967. Effect of gibberellic acid and cyocel on tryptophan metabolism and auxin destruction in the sunflower seedling. *Physiol. Plant.* 20:682.
133. Valdovinos, J. G., L. C. Ernest, and J. E. Perley. 1967. Gibberellin effect on tryptophan metabolism, auxin destruction, and abscission in *Coleus*. *Physiol. Plant.* 20:600.
134. Van Overbeek, J., M. E. Conklin, and A. F. Blakeslee. 1941. Factors in coconut milk essential for growth and development of *Datura* embryos. *Science* 94:350.
135. Varner, J. E. 1964. Gibberellic acid controlled synthesis of α -amylase in barley endosperm. *Plant Physiol.* 39:413.
136. Von Abrams, G. J., and H. K. Pratt. 1967. Effect of ethylene on the permeability of excised cantaloupe fruit tissue. *Plant Physiol.* 42:299.
137. Vreman, H. J., R. Y. Schmitz and F. Skoog. 1973. Synthesis of 2-methylthio-*cis* and trans-ribosylzeatin and their isolation from *Pisum* tRNA. *Phytochem.* 13:31-37.
138. Wang, C. Y., and W. M. Mellenthin. 1972. Internal ethylene levels during ripening and climacteric in Anjou pears. *Plant Physiol.* 50:311.
139. West, C. A., and B. O. Phinney. 1957. Purification and properties of gibberellin-like substances from flowering plants. *Plant Physiol.* 32 (suppl.): xxxii.
140. Wickson, M., and K.V. Thimann. 1958. The antagonism of auxin and kinetin in apical dominance. *Physiol. Plant.* 11:62.
141. Wittwer, S. H., and M. J. Bukovac. 1962. Exogenous plant growth substances affecting floral initiation and fruit set. *Proc. Plant Sci. Symp. Campbell Soup Company* 65.
142. Yang, S. F. 1969. Biosynthesis of ethylene. In F. Wightman and G. Setterfield, eds., *Biochemistry and physiology of plant growth substances*. Ottawa: Runge Press.
143. Yang, S. F., H. S. Ku, and H. K. Pratt. 1966. Ethylene production from methionine by flavin mononucleotide and light. *Biochem. Biophys. Res. Comm.* 24:739.
144. Yomo, H. 1958. Studies on the barley malt. The sterilization of barley seeds and amylase formation of separated embryos and endosperms. *Hakko Kyokai Shi.* 16:444.
145. Yomo, H. 1960. Studies of the α -amylase activating substance. IV. On the amylase activating action of gibberellin. *Hakko Kyokai Shi.* 18:600.
146. Yomo, H. 1960. Studies of the amylase activating substances. V. Purification of the amylase activating substance in the barley malt (2) and its properties. *Hakko Kyokai Shi.* 18:603.
147. Young, R. E., and J. B. Biale. 1967. Phosphorylation in avocado fruit slices in relation to the respiratory climacteric. *Plant Physiol.* 42:1357.

مقدمة Introduction

بدون أى شك من قديم الزمان كان الانسان يشعر داخليا بتأثير الضوء المهم فى نمو النبات. هذا يتضح من أن النبات لا يمكن أن ينمو فى الظلام. حيث أن الضوء ضروريا لنمو النبات. والغريب أن هذا لم يخطر ببال أحد إلى سنة 1779 حين اقترح انجنهوز Ingenhousz اهمية الضوء فى عملية البناء الضوئي. منذ ذلك الوقت، بدأ التطور البطيء المستمر نحو التعرف إلى تأثيرات الضوء المختلفة فى نمو النبات.

قيل تأثير الضوء فى عمليات النبات يجب ان يمتص داخل النبات. هذا معناه يجب وجود مستقبل للضوء من نوع ما (غالبا أصباغ) هذه الاصباغ يجب ان تكون قادرة على امتصاص انواع الضوء التى تسبب التأثير. فى حالات كثيرة استقبال الضوء بالمستقبل تجعله قابلا للتفاعل، وبهذا تبدأ تفاعلات كيميائية متلاحقة تقود فى النهاية إلى استجابة النبات للمؤثر. امتصاص الضوء وتنشيط الجزيء الممتص وتتابع التفاعلات الكيميائية المتلاحقة التى تنتهى بتأثر النبات يمكن تسميته العمليات البايوضوئية.

كثيراً من العمليات البايوضوئية التى تحدث فى النبات درسها العلماء دراسة مستفيضة، وفى حالات كثيرة مكونات منفصلة لهذه العمليات فصلت ودرست خصائصها. بعض العمليات البايوضوئية التى درست باستفاضة هى البناء الضوئي وتخليق اليخضور والتنحية الضوئية والتزامن الضوئي والاكسدة الضوئية. البناء الضوئي وتخليق الكلورفيل والتنحية الضوئية والاكسدة الضوئية سبق الحديث عنها فى فصول سابقة. ساقصر فى الحديث عن التنحية الضوئية فى هذا الفصل.

التزامن الضوئي لا يوجد لها تعريف دقيق. عامة تعرف كآلاتي: هى تأثير

النبات بنسب معينة من طول فترات الضوء والظلام. مثلاً طول فترة الظلام أهم بكثير من طول فترة الضوء. شدة وكمية الضوء ممكن ان تغير فى حجم التأثير. كمية الضوء المستقبل بالنبات يمكن ان يكون له تأثير كبير. لذلك لقد اصبح معروفا أن فترة الضوء وترتيب التغيرات هو المهم فى تسبب التزامن الضوئي. تأثر النبات بتغير فترات الضوء والظلام يمكن أن يسمى الاستجابة لفترات الضوء photoperiodic response.

النباتات تتأثر بتغير فترات الضوء والظلام بطرق مختلفة منها التزهير، النمو الخضري، إستطالة السلامية، إنبات البذور وسقوط الاوراق. هذه بعض الامثلة لتأثير التزامن الضوئي التى عرفت فى النبات. حيث أن عملية التزهير هى أول ما أكتشف لتأثير التزامن الضوئي وهى العملية التى درست باستفاضة. كلامنا على التزامن الضوئي سيكون تحليلاً لهذه الظاهرة.

حافز التزهير The flowering response

مع أن تأثير التزامن الضوئي المتحكم فى التزهير عرف قبل القرن العشرين. أول اثبات بالتجربة لهذه العملية كانت فى السنوات الاولى من هذا القرن. تورنواس Tournois فى سنة 1712 حاول تفسير لماذا نبات السكران hemp يزهر بغزارة إذا زرع فى بداية الربيع ولكنه ينمو خضرىا اذا زرع مؤخراً فى الربيع أو فى الصيف (58). تورنواس وضع أن اذا اعطى نبات السكران فترات ضوء قصيرة (6 ساعات) فانه يزهر، ولكنه اذا اعطى فترات ضوء طويلة فانه يبقى فى حالة نمو خضرى.

دراسة طبيعة تزهير نبات المخلده (sempervivum) الذى قام بها العالم كلبس (Klebs) فى عام 1913 وضحت أن التزهير يمكن ان تسببه اضاءة صناعية فى منتصف فصل الشتاء فى البيوت الزجاجية. مع هذا فان الوقت العادى للتزهير لهذا النبات هو شهر يونيه (32). كلبس استخلص من تجاربه أن التزهير فى نبات المخلده يتحكم فيه طول فترات الضوء وان الضوء يعمل كعامل مساعد فى هذا الشأن.

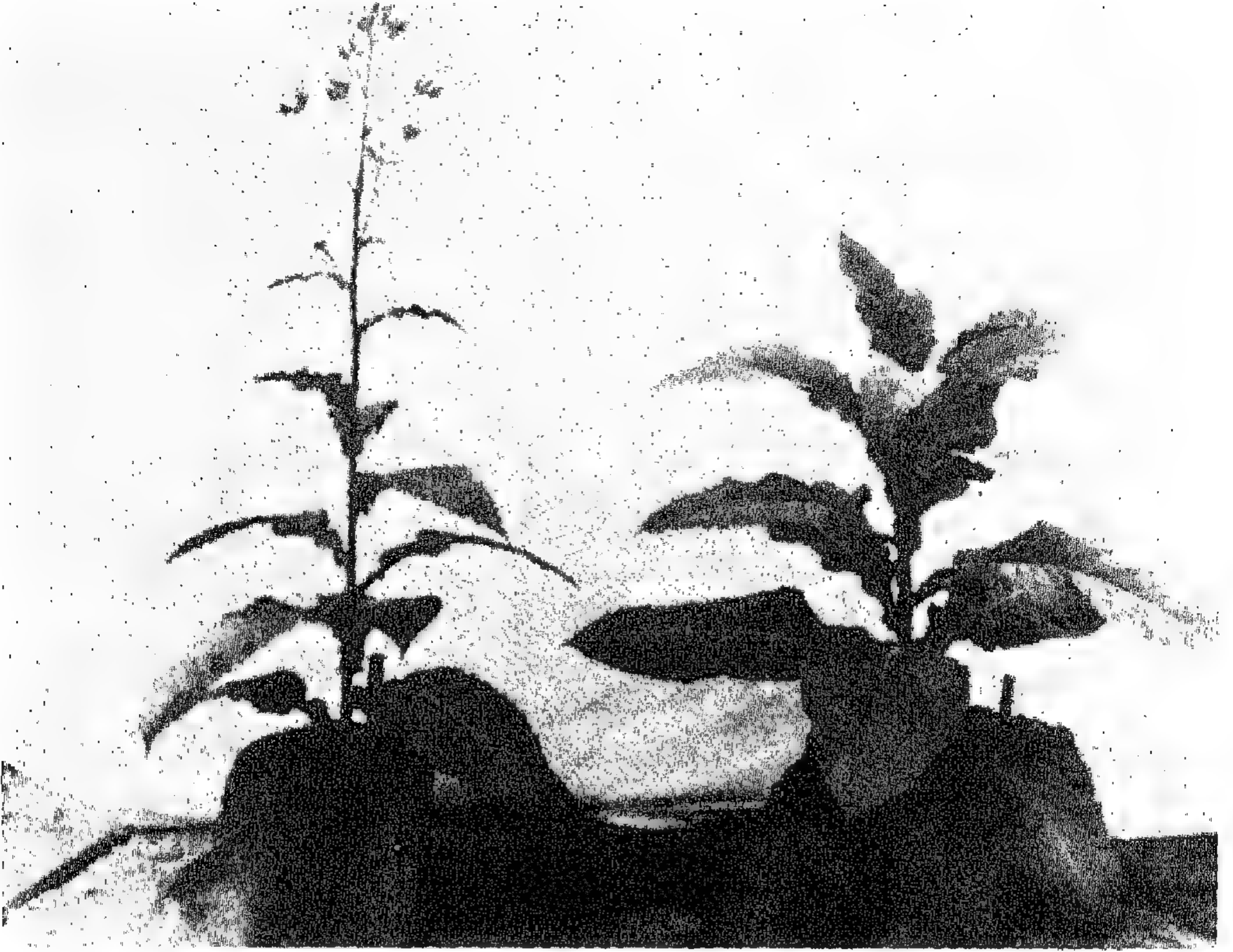
أول نظرية طرحت بوضوح على التزامن الضوئي كانت في سنة 1920 طرحها جارنر وألارد (Garner and Allard 19). للتجربة استعمالاً نبات ذو أوراق عريضة من أنواع التبغ الذي لوحظ عليه نمو الخضري بغزارة وطبيعة تزهيره التي تختلف جوهرياً عن نبات الدخان العادي. هذا النوع هو ميريلاند ماموث maryland mammoth الذي لا يزهر في الحقل ولكنه عندما يؤخذ إلى البيوت الزجاجية يزهر بغزارة في منتصف شهر ديسمبر. في السنة التالية بذور هذه النباتات إذا زرعت في الحقل فإن النبات لا يزهر ولكن إذا وضع في البيوت الزجاجية فإنه يزهر في منتصف شهر ديسمبر.

الخطوة التالية هي تعريض نبات التبغ الميريلاند ماموث لفترات أيام قصيرة خلال فصل الصيف بوضع النبات في الظلام بعد تعريضه لنظام اليوم القصير الذي يساوي طول اليوم في فصل الشتاء. بعد هذا فإن هذه السلالة تصبح قادرة على التزهير في فصل الصيف. أضف إلى ذلك فإن هذه السلالة يمكن أن تحفظ في حالة نمو خضري خلال أشهر الشتاء بمجرد زيادة طول اليوم باستعمال الإضاءة الصناعية. لقد أصبح واضحاً أن سلالة الميريلاند ماموث يزهر فقط تحت نظام اليوم القصير. جارنر وألارد سميا تأثير طول اليوم في نبات الميريلاند ماموث بالتزامن الضوئي (شكل 1-20).

اصطلاحات Terminology

سميت سلالة الميريلاند ماموث من نبات التبغ نبات اليوم القصير لأن طبيعة تزهير هذا النبات تحدث تحت نظام اليوم القصير. بعد ذلك اكتشف أن النباتات تختلف كثيراً في تأثرها بطول اليوم. في بعض النباتات تزامن اليوم الطويل يسبب التزهير، بينما نباتات أخرى لا تتأثر وتزهر تحت نظامي اليوم الطويل والقصير. كذلك توجد نباتات أخرى تزهر تحت نظام يوم يأتي ما بين اليوم القصير واليوم الطويل. التعريفات الآتية وضعت على دورة 24 ساعة من الضوء والظلام.

1- نبات اليوم القصير يزهر عندما يكون طول اليوم أقصر من طول حرج معين.



شكل 1-20 : نبات التبغ الأصلي Maryland Mammoth الذي لوحظ فيه لأول مرة ظاهرة التزامن الضوئي في النبات على الشمال في صوبه غير مضاءة (اليوم القصير) النبات على اليمين في صوبه مضاءة بالكهرباء (اليوم الطويل). الملاحظة كانت في شتاء 1919.

(Photograph by W.W. Garner and H.A. Allard. Courtesy of Agricultural Research Service, Plant Industry Station, U.S. Department of Agriculture.)

ايام أطول من تلك النقطة الحرجة يجعل نبات اليوم القصير ينمو خضرًا. ما يسمى بطول اليوم الحرج يختلف باختلاف انواع النبات. من امثلة نباتات اليوم القصير نبات التبغ (الميرلاند ماموث) ونبات والزنتيوم (cocklebur) *Xanthium pennsylvanicum* ونبات الفاصولياء *glycine max* (Biloxi soybean).

2— نبات اليوم الطويل يزهر عندما يكون طول اليوم أطول من طول حرج معين. كذلك هنا طول اليوم الحرج يختلف باختلاف نوع النبات، من أمثلة نباتات اليوم الطويل نبات السلق *Spinacea oleracea* ونبات البنجر *Beta vulgaris* ونبات السكران الاسود *Hyoscyamus niger*.

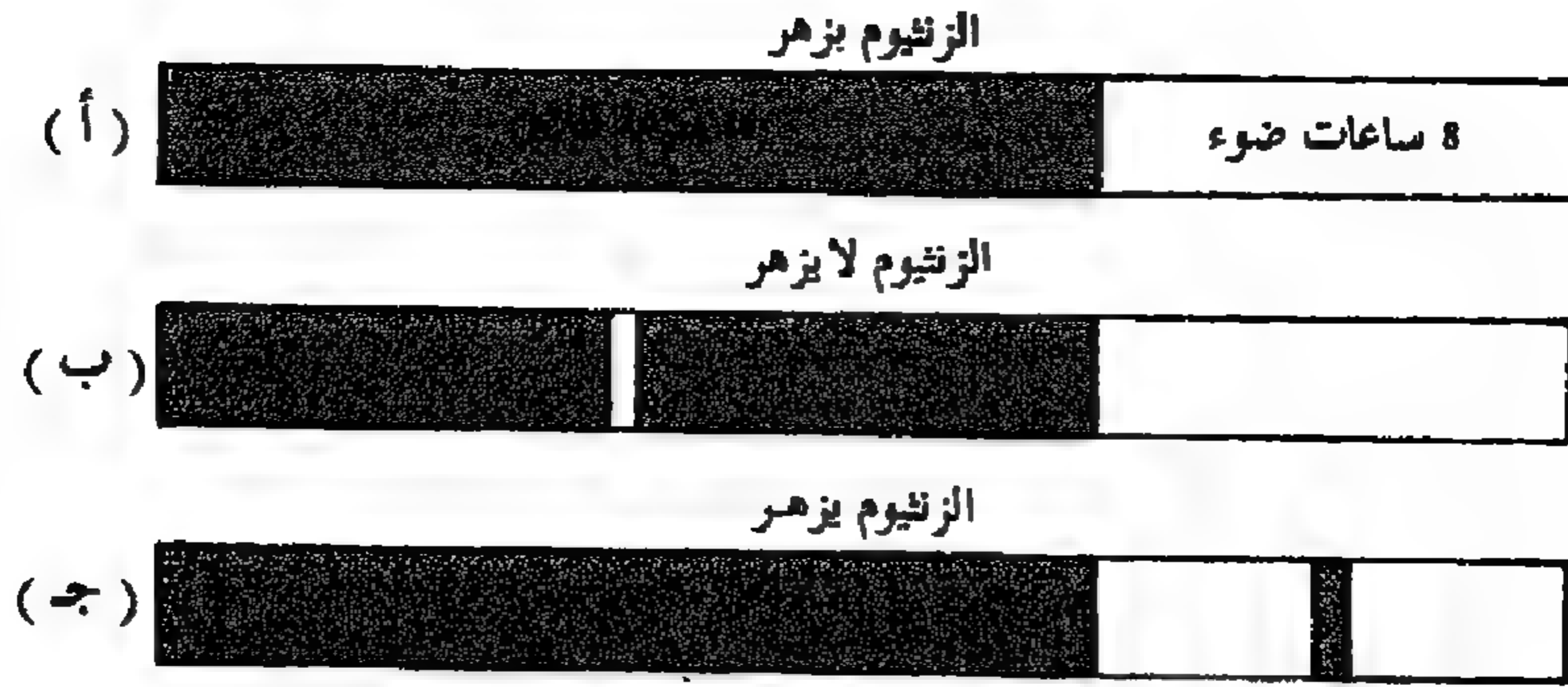
3- نبات لا يتأثر بطول اليوم يزهر بعد فترة من النمو الخضري مهمى كان تزامن الضوء. من امثلة النباتات التى تتأثر بطول اليوم نبات الطماطم *Lycopersicum esculentum* ونبات الساعة الرابعة *mirabilis* وبعض انواع من نبات البازلاء (*Pisum sativum*).

مع أن هناك نباتات تحتاج لفترة ضوئية طويلة متبوعة بفترة ضوئية قصيرة حتى تزهر هذه النباتات قليلة الوجود. كذلك بعض النباتات تحتاج إلى فترة ضوئية قصيرة متبوعة بفترة ضوئية طويلة لكي تزهر. النباتات المذكورة اعلاه تحتاج نظام متابعة يوم طويل بيوم قصير أو يوم قصير بيوم طويل حتى تزهر. هذه النباتات لا تزهر تحت نظام اليوم القصير المستمر أو نظام اليوم الطويل المستمر.

الجدير بالملاحظة أن هذا التقسيم وضع على أن النبات يزهر أو لا يزهر تحت نظام يزيد أو ينقص على طول اليوم الحرج. هذا التقسيم لا يعني أن جميع نباتات اليوم القصير تزهر تحت نظام اليوم الذي هو أقصر من ذلك اليوم الذي يسبب التزهير في نباتات اليوم الطويل. مثال لشرح هذه النقطة مقارنة نبات اليوم القصير الزنتيوم *xanthium* بنبات اليوم الطويل السكران *hyoscyamus*. نبات الزنتيوم يومه الحرج طوله 15,5 ساعة يزهر اذا كان طول اليوم لا يتجاوز هذا الحد. نبات السكران يومه الحرج طوله 11 ساعة يزهر اذا كان طول اليوم يتجاوز هذا الحد. النقطة المهمة هنا أن نبات الزنتيوم نبات اليوم القصير ونبات السكران نبات اليوم الطويل كل منهما يزهر اذا عرض إلى نظام يوم طوله 13 ساعة. العامل المهم هنا ليس عدد ساعات الضوء ولكن النبات يزهر قبل أو بعد طول اليوم الحرج.

أهمية فترة الظلام Importance of dark period

تحت الظروف العادية النباتات تتعرض إلى دورات من 24 ساعة ضوء وظلام. المهتمين الاوائل بالتزامن الضوئي استعملوا دورات من 24 ساعة ولذلك تشبه الظروف العادية. بعدها أصبح واضحاً أن دراسة معقدة للتزامن الضوئي

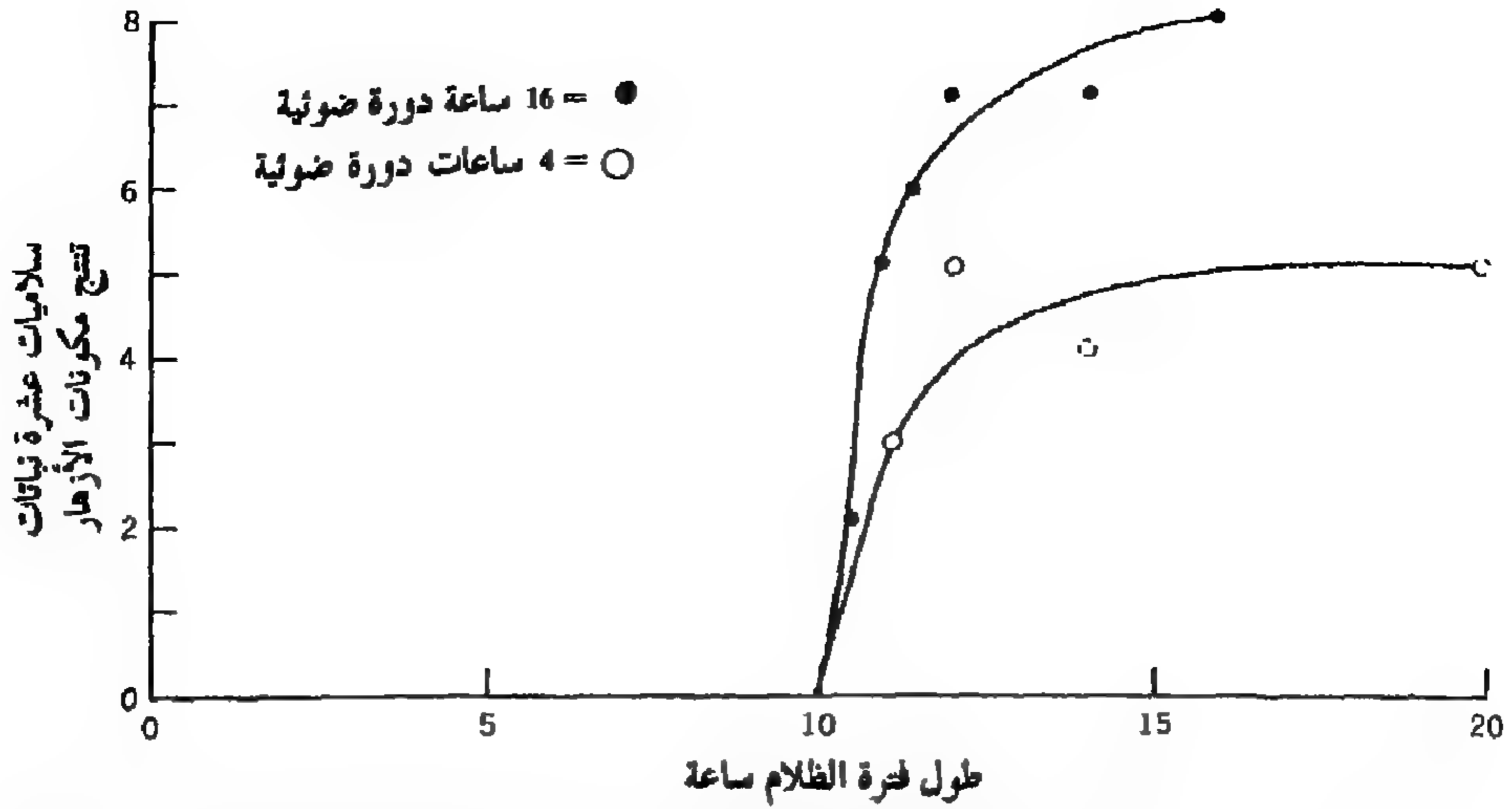


شكل 2-20 : مخطط يوضح أهمية فترة الظلام، (أ) نبات الزنتيوم تحت دورة ضوئية مؤثرة 16 ساعة ظلام و 8 ساعات ضوء (يزهر). (ب) نبات الزنتيوم تحت دورة ضوئية مؤثرة 16 ساعة ظلام و 8 ساعات ضوء. فترة الظلام قوطعت في وسطها بفترة قصيرة من الضوء (النبات لا يزهر)، (ج) نبات الزنتيوم تحت دورة ضوئية مؤثرة 16 ساعة ظلام و 8 ساعات ضوء. فترة الضوء قوطعت في وسطها بفترة قصيرة من الظلام (النبات يزهر).

يمكن اجرائها بتغير الدورة العادية، مثلاً بتتابع 8 ساعات فترة ضوء بـ 8 ساعات فترة ظلام أو تتابع 16 ساعة فترة ضوء بـ 16 ساعة فترة ظلام. تعريض نباتات اليوم الطويل والقصير لدورات غير 24 ساعة أثبتت أن التزهير في النبات سببه فترة الظلام وليس فترة الضوء. نباتات اليوم القصير تزهر عندما تزيد طول فترة الظلام على الفترة الحرجة، ونباتات اليوم الطويل تزهر عندما تنقص طول فترة الظلام على الفترة الحرجة.

أهمية فترة الظلام على التزهير وضحتها همر وبونر Hamner and Bonner 1938 في بحوثهما على نبات اليوم القصير الزنتيوم. لقد بينا ان نبات الزنتيوم يمكن أن يمنع من التزهير تحت دورة ضوئية مناسبة لتزهيده باعطاءه فترة ضوئية قصيرة خلال فترة الظلام (استراحة ضوئية) (شكل 2-20). اعطاء هذا النبات فترة ظلام قصيرة خلال الفترة الضوئية لها تأثيراً قليلاً جداً. بصورة اوضح اذا قسمت فترة الظلام الطويلة الضرورية لتزهير نبات الزنتيوم إلى فترتين قصيرتين تجعل النبات في حالة نمو خضرى مستمر.

نظرية ان طول فترة الظلام هي الفترة الحرجة في التزامن الضوئي حصلت على كثيراً من التأييد من بحوث همر Hamner (20) الذي اشتغل على نبات اليوم



شكل 3-20 : منحنى يوضح العلاقة بين طول فترة الظلام وظهور مكونات الأزهار في الفاصولياء Biloxi soybean

(After K.C. Hamner, 1940. botan. Gaz. 101:658.)

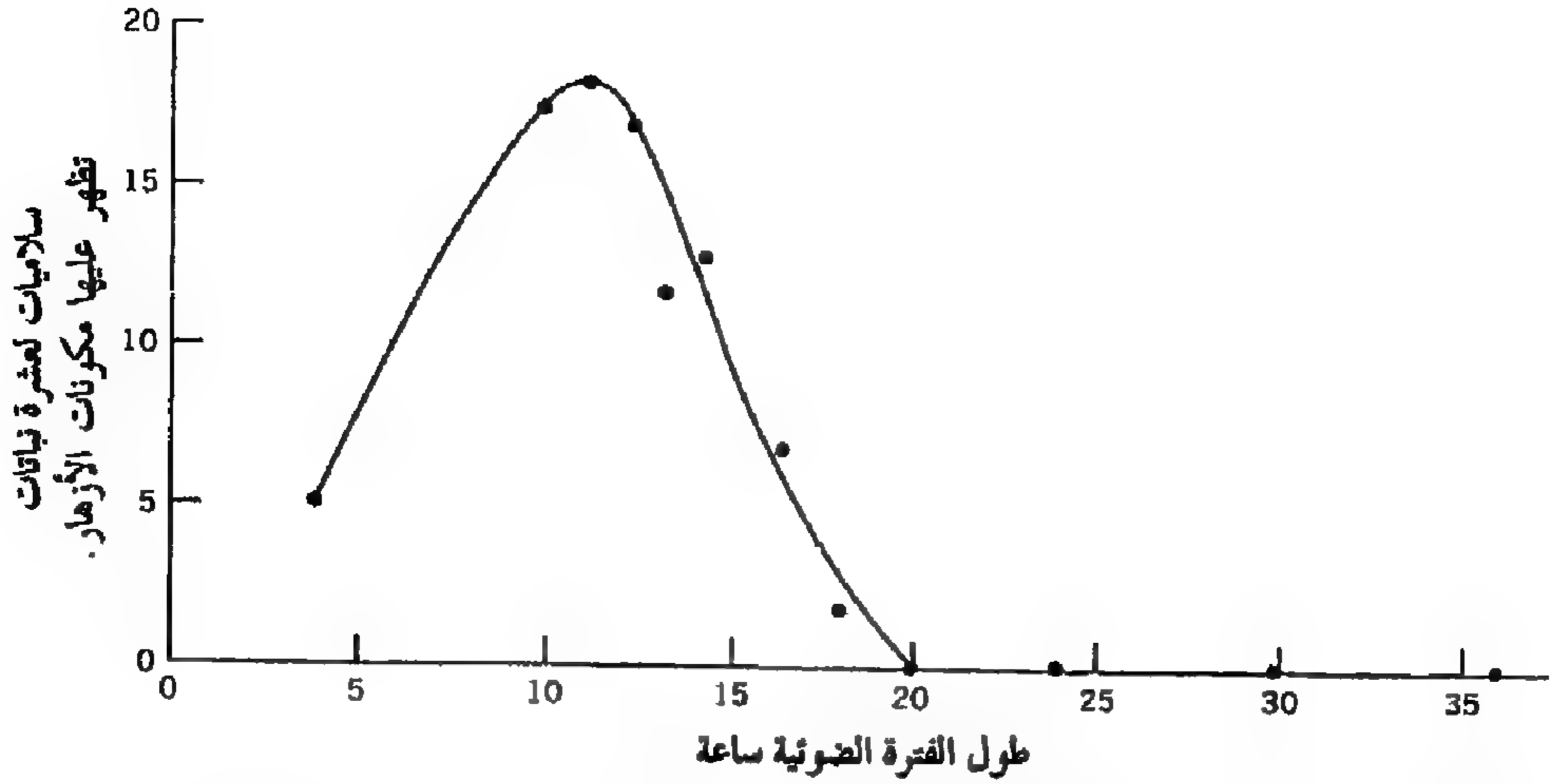
القصير الفاصولياء Biloxi soybean ، هذا النبات لا يزهر إلا إذا حصل على نظام اليوم الذي تزيد فترة ظلامه على 10 ساعات ولا يهم طول فترة ضوءه (شكل 3-20).

اهمية فترة الضوء Importance of photoperiod

مع ان طول فترة الضوء ليس لها تأثير على تكوين الازهار يظهر أن لها تأثير كمي على الازهار. هناك زيادة في مكونات الازهار بزيادة طول فترة الضوء. كذلك يمكن أن يلاحظ من شكل 3-20 أن زيادة فترة الظلام أكثر من 12 ساعة ليس له أى تأثير.

بينما طول فترة الظلام تحدد تكوين مكونات الازهار، طول فترة الضوء تحدد عدد مكونات الازهار (20). أقصى تأثير على نبات الفاصولياء يحصل عليه من دورة تتكون من 16 ساعة ظلام و 11 ساعة ضوء (شكل 4-20). دورة ضوئية أقل أو أكثر من 11 ساعة تنتج عنها تكوين عدد أقل من مكونات الازهار.

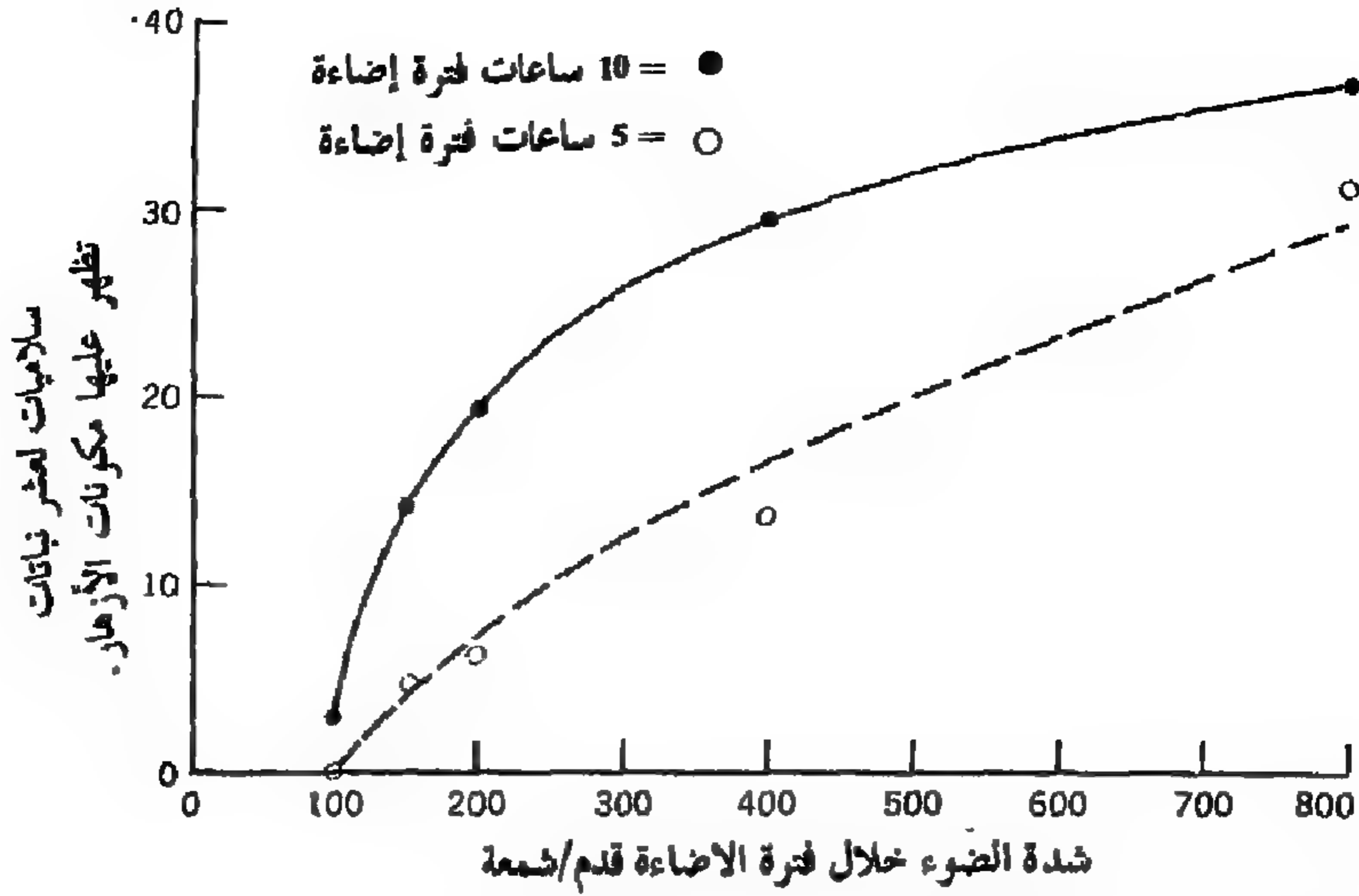
كما هو واضح في شكل (4-20) هناك تأثير كمي لطول فترة الضوء. مع وجود هذا التأثير يمكن أن نتساءل عن تأثير شدة الضوء على عدد مكونات



شكل 20-4 : منحني يوضح العلاقة بين مدّة الاضاءة وظهور مكونات الأزهار في الفاصولياء biloxi soyabean. فترة الظلام في كل المعاملات 16 ساعة.
(After H.C. Hamner, 1940, Botan. Gaz. 101:658.)

الأزهار؟ الاجابة على هذا السؤال معقدًا جدًا. شدّة الضوء يمكن أن يكون لها تأثير غير مباشر، مثلاً تحكمها في كمية السكر المنتقل إلى المناطق المرستيمية القادرة على تكوين مكونات الأزهار. على سبيل المثال تاكيموتو Takimoto (56) أصاب جزءاً من النجاح في تزهير النبات في الظلام بإعطاء النبات محلول سكري. زيادة على ذلك أن أهمية فترة الضوء تتلاشى في غياب CO_2 (59). التأثير المحفز لاعطاء النبات CO_2 وسكر يؤكّد أن ماتعطيه عملية البناء الضوئي لتكوين الأزهار. زيادة على تأثيره الغير المباشر على عملية البناء الضوئي، شدّة الضوء يمكن أن يكون لها تأثير مباشر في تكوين عامل أو هرمون ضروري لتكوين الأزهار.

همنر Hamner (20) درس التأثير الكمي لفترة الضوء وشدّته على تكوين الأزهار في نبات الفاصولياء على دورة ضوئية منتجة. وجد أن شدّة الضوء تحت 100 قدم - شمعة لا تكوّن أزهار. بزيادة شدّة الضوء تزيد من كمية الأزهار المتكونة (شكل 20-5). من الفترتين اللتان استعملتا في التجربة الموضحة في شكل 20-5، الفترة الطويلة تنتج كمية أكبر من الأزهار.



شكل 20-5 : التأثير الكمي لفترة الاضاءة وشدتها على ظهور مكونات الأزهار في الفاصولياء Biloxi soyabean تحت دورة ضوئية مؤثرة. ملاحظة لم تنتج أى أزهار تحت شدة إضاءة تحت 100 قدم/شمعة وأن أكبر كمية من الأزهار أنتجت تحت أطول فترة إضاءة.

(After K.C. Mahmmner. 1940. Botan. Gaz. 101:658.)

الدورات الضوئية المؤثرة Photoinductive cycles

الباحثون الأولون فى موضوع التزامن الضوئى والتزهير كانوا مهتمين أكثر بعدد ونوعية الأزهار من احتياج النبات إلى دورة ضوئية مناسبة لتمايز مكونات الأزهار. مع أن عدد الدورات الضوئية المسببة للتزهير تختلف اختلافاً كبيراً باختلاف نوع النبات. مثلاً نبات الزنتيوم يحتاج إلى دورة ضوئية واحدة تسبب تكوين مكونات الأزهار. خلافاً لذلك نبات المريمية *salvia occidentalis* نبات اليوم القصير يحتاج على الأقل 17 دورة ضوئية لتكوين الأزهار (59). ونبات الإنم *Plantago lanceolata* نبات اليوم الطويل يحتاج إلى 25 دورة ضوئية ليعطى حد أقصى من الأزهار (26).

يجب أن يفهم الجميع أن تكوين الأزهار على النبات يكون سببه جميعاً التزامن الضوئى أو لا يتدخل فيه أبداً. عندما يعرض النبات إلى حد أدنى من الدورات الضوئية المسببة للتزهير فإن هذا النبات يزهر حتى ولو وضع تحت دورات ضوئية غير مسببة للتزهير.

تزهيراً جزئياً لوحظ في نباتات اليوم القصير. نبات اليوم القصير البلازمينه *impatiens balsamina* مثلاً يحتاج إلى ثلاثة دورات ضوئية فقط لتكوين براعم الأزهار. هذه البراعم تحتاج أكثر من ثمانية دورات ضوئية حتى تكون الأزهار (34، 44).

تزهيراً جزئياً يمكن أن يلاحظ في نباتات اليوم الطويل. نبات اليوم الطويل الإنم *Plantago lanceolata* يحتاج إلى 25 دورة ضوئية لإعطاء 100% تزهير. إذا أعطى النبات 10 دورات ضوئية مسببة للتزهير وبعدها وضع تحت دورات ضوئية غير مؤثرة، فإنه لا يزهر. مع هذا عندما يرجع النبات إلى دورة ضوئية مناسبة، يحتاج إلى 15 دورة فقط لإنتاج 100% أزهار (26). تكوين مكونات الأزهار على النبات المائي *lemna gibba* يحتاج إلى حد أدنى يوم طويل واحد. مع ذلك على الأقل ستة أيام طويلة يحتاجها هذا النبات لإعطاء أزهار كاملة. نظام اليوم الطويل يحتاجه هذا النبات في الأطوار الأولى من تكوين الأزهار (14). نتائج مشابهة حصل عليها نيلر Nylor (45) ولانج وملشرز Lange and Melchers (38) من نباتات اليوم الطويل الأخرى.

الواقع أن بعض العوامل المؤثرة في التزهير تتجمع أثناء الدورة الضوئية المؤثرة. في بعض النباتات (مثلاً الزنتيوم) عوامل كافية تتجمع بعد دورة واحدة وتسبب التزهير. في نباتات أخرى يحتاج إلى أكثر من دورة مؤثرة واحدة. في نباتات اليوم الطويل الدورات الغير مؤثرة لا تغير تأثير دورات مؤثرة سابقة، مع أن في نباتات اليوم القصير الدورات الغير مؤثرة مثبطة للتزهير. شويب Schwabe (53) وضع هذا التأثير في مجموعة من نباتات اليوم القصير بتغير دورات مؤثرة ودورات غير مؤثرة واحدة بعد الأخرى. الدورة الغير مؤثرة تثبط تأثير دورة مؤثرة سابقة.

استقبال منه التزامن الضوئي ووجود الهرمون الزهري

Perception of the photoperiodic stimulus and presence of a floral hormone

كمية كبيرة من البحوث في البداية كان هدفها معرفة أى جزء من النبات

يستقبل منه التزامن الضوئي. أعضاء النبات التي نالت الاهتمام هي الأوراق والبراعم.

نوت Knott في سنة 1934 وضح أن نبات السبانخ وهو نبات اليوم الطويل الأوراق هي التي تستقبل المنبة (33). زيادة على هذا قد اقترح أن شيئاً معيناً ينتج في الأوراق كنتيجة لدورة ضوئية مؤثرة ثم تنتقل هذه المادة إلى البرعم الطرفي مسببة تكوين مكونات الأزهار.

الدلائل على أن الأوراق هي المستقبل لمنبه للدورة الضوئية المؤثرة كثيرة جداً. في حالات كثيرة إعطاء ورقة واحدة دورة ضوئية مؤثرة تسبب تزهر بقية النبات الذي هو تحت دورة ضوئية غير مؤثرة. مثلاً إذا عرضت ورقة واحدة من نبات الزنتيوم إلى نظام اليوم القصير وبقية النبات لنظام اليوم الطويل تكونت الأزهار (21، 41).

تطعيم ورقة من نبات كان قد عرض لدورة ضوئية مؤثرة على نبات آخر معرض لدورة ضوئية غير مؤثرة تسبب تكوين الأزهار على هذا النبات (22، 46). قبل تطعيم الورقة التي عرضت لدورة ضوئية مؤثرة، النبات المطعم تزال أوراقه حتى لا تتاج الفرصة لأي تأثير للأوراق التي لم تعرض لدورة ضوئية مؤثرة.

هناك حد أدنى لانسجة الورقة حتى تسبب التزهير (1-29). مرحلة نمو (تطور) الورقة مهماً كذلك لحساسيتها للدورة الضوئية المؤثرة. مثلاً أوراق نامية جزئياً لنبات الزنتيوم وجدت أنها حساسة جداً بينما أوراق صغيرة جداً أو أوراق كاملة النمو أقل حساسية للدورة الضوئية المؤثرة (31).

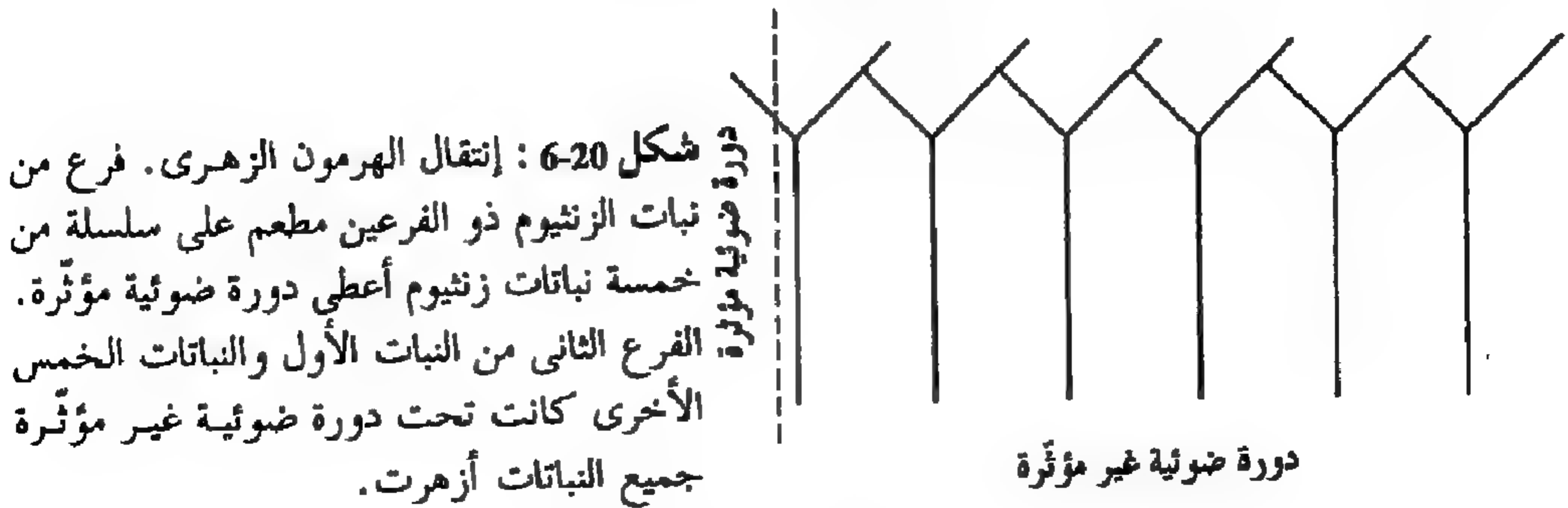
المدعش أن الأوراق كاملة النمو تستطيع أن تلغي التزهير التي يسببه منه دورة ضوئية مؤثرة. هذا عندما تطعم ورقة أو غصن من نبات حاصل على دورة ضوئية مؤثرة على نبات تحت دورة ضوئية غير مؤثرة وعليه أوراق كاملة النمو تمنع هذه الأوراق التزهير. إزالة الأوراق من نبات المطعم عليه يمنع هذا التأثير المشبط.

وجود الهرمون الزهري Presence of a floral hormone

عامل التزهير الناتج من الاوراق التى حصلت على دورة ضوئية مؤثرة ينتقل بكل سهولة داخل النبات. أحد الباحثين الدارسين لهرمون التزهير فى نبات الاقحوان *chrysanthemum* أوضح انتشار هذا الهرمون من خلال طعم غير كامل منفصل بحاجز مائى (42). مع ان هذه التجربة لم يحصل على نتائجها مرة اخرى بنجاح (43-17). شايلاجان *Cajlachjan* الذى قام بتجارب عديدة لايضاح وجود هرمون التزهير المحتمل الوجود اعطى أسم فلورجن *florigen* لهذا الهرمون الذى لم يفصل بعد (11). هناك احتمال ان الفلورجن هو أيسوبيرونويد أو مركب شبيه بالأستيرويد (37-4-2).

يمكن ان يكون اعظم توضيح لسهولة انتقال الهرمون الزهري لوحظ فى نباتات الزنتيوم ذو الفرعين المطعمات فى بعضها. اذا كان آخر غصن فى هذه النباتات عرض لدورة ضوئية مؤثرة يسبب التزهير فى النباتات الستة فى تفاعل باديا بالاقرب شكل (6-20). للاطلاع اكثر أنظر نيلر *Naylor* (47).

المساوي لهذا بالاثارة تجارب زيفارت *Zeevaart* (61) الذى فيها طعم نبات اليوم الطويل على نبات اليوم القصير والعكس بالعكس. عندما طعم نبات اليوم الطويل *sedum spectabile* على نبات اليوم القصير *Kalanchoe blossfeldiana* يزهر تحت نظام اليوم القصير. وعندما يطعم الاخير على نبات اليوم الطويل يزهر تحت نظام اليوم الطويل. كذلك التجارب الاخيرة التى قاما بها هودسون وهمر *Hodson and Hamner* (28) وضحت ان مستخلص من نبات الزنتيوم المزهر تسبب تكوين الازهار على نبات *lemna* (duckweed) ولكن مستخلص من نبات



الزنتيوم النامى خضرىا لا يسبب ذلك. بالاحرى هذه التجارب اوضحت أن الفلورجين عام لجميع النباتات ولا يوجد لكل نوع من النبات فلوجين معين وأن الفلورجين عنده نفس الخواص فى نباتات اليوم الطويل والقصير. هذا يجعل الامل ان يأتى اليوم الذي يستخلص فيه الفلورجن من النبات وتدرس خواصه. الاهمية الاقتصادية لهذا الهدف عظيمة.

نوعية الضوء والتزامن الضوئى Light quality and photoperiodism

كما ذكرنا فى مقدمة هذا الفصل، حتى يؤثر الضوء يجب أن يمتص. عمليا الباحثون الاولون على التزامن الضوئى كانوا مهتمين بتأثير الضوء على التزهير، ذلك أن تأثير جميع اطوال الموجات للضوء المرئى للطف. مع ذلك لقد اصبح معتاداً عمليا فى دراسة تفاعلات الضوء الحيوى إيجاد طول الموجة التى لها أكبر تأثيراً أو بالاحرى إيجاد تأثير اطوال الموجات المختلفة بهذه العملية. فى هذا المجال العلماء يستطيعون مقارنة امتصاص مكونات النبات المختلفة لموجات الضوء المختلفة مع تأثير الموجات المختلفة للضوء على العملية تحت الدراسة. اذا كان امتصاص المادة المستخلصة من النبات قريبة جداً من امتصاص العملية، هذا يدل دلالة كبيرة أن هذه المادة لها ضلع فى العملية. تقريبا أن مستقبل الضوء هو الذى يبدأ العملية.

لقد مر علينا بحث دقيق مشابه فى دراسة البناء الضوئى وفى تكسير الاكسين. فى عملية البناء الضوئى الضوء الازرق والاحمر لهما أكبر تأثير. فى منطقة هذان الضوئان الكلورفيل يمتص الضوء. لقد لاحظنا كذلك ان تأثير الطيف على انحناء بادرات الشوفان تشبه كثيراً امتصاص الريبوفلافين للطيف. لهذا لقد شك فى أن الريبوفلافين هو مستقبل الضوء فى عملية تكسير الاكسين.

هذا النوع من البحث قاموا به علماء فى قسم الزراعة بحكومة الولايات المتحدة الامريكية بتزفيل ميريلاند Beltsville, Maryland (5، 7، 23). كانوا شغوفون فى تحديد تأثير الطيف للضوء المشط المعطى أثناء فترة الظلام. فى الحقيقة أول تأثير لمحتويات الطيف على التزهير قام به باركر ومن معه (48)

Parker et-al من نباتين ذات اليوم القصير الزنتيوم والفاصولياء. منذ ذلك الوقت العديد من تأثير محتويات الطيف من هذا النوع قيست لنباتات ذات اليوم القصير ونباتات ذات اليوم الطويل. كل هذه النتائج ظهرت متساوية. لهذا نقترح وجود مستقبل عام لكل أطوال موجات الضوء المؤثرة في التزامن الضوئي.

كما ذكر سابقا اذا كان ليلة طويلة في دورة مؤثرة لنبات الزنتيوم قد قطعت بفترة اضاءة قصيرة هذا النبات لا يزهر تأثير الطيف لنشاط اطوال الموجات المختلفة للضوء يوضح ان طول الموجة المؤثرة في تثبيط التزهير وجدت ما بين 620 و 660 μm (برتقالي احمر) مع درجة اقصى في 640 μm . لهذا الضوء الاحمر يعتبر أقدر ضوءاً في تكسير فترة الظلام.

الاضاءة الفوق الحمراء عندما تستعمل منفصلة ليس لها تأثير في تكسير فترة الظلام، هذا معناه أن هذا الضوء لا يستطيع ان يقسم ليلة طويلة إلى ليلتين قصيرتين. مع ان الاكتشاف الاول قام به بورتويك ومن معه Borthwick et-al (6) وبعده داونز Downs (16) ان الاضاءة فوق الحمراء قادرة على اعكاس تكسير فترة الظلام بالضوء الاحمر. اذا كان اعطيت فترة قصيرة من الضوء الفوق الاحمر بعد فترة قصيرة من الضوء الاحمر في منتصف ليلة طويلة في دورة مؤثرة لنبات اليوم القصير، فان النبات يزهر. ولو الضوء الفوق الاحمر تبعه ضوء أحمر فان التزهير لا يحدث. بالاحرى الاضاءة الاخيرة في سلسلة الاضاءات هي التي جدول 1-20 : تأثير التكسير اليومي لفترة الظلام بعد اضاءات متلاحقة بالضوء الأحمر (R) والفوق الأحمر (FR) بالترتيب على تكوين الأزهار في نباتات الزنتيوم والفاصولياء*.

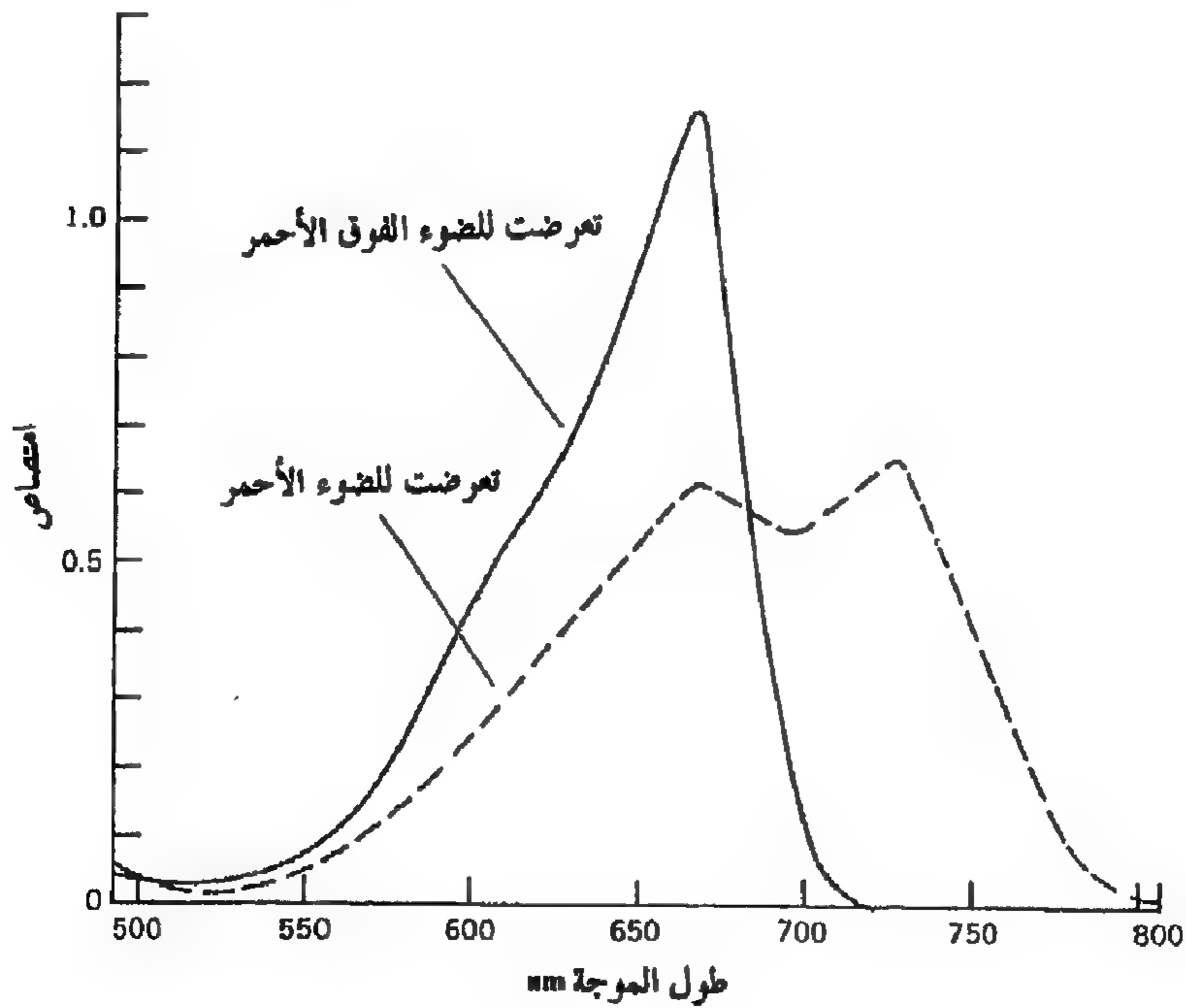
المعاملة	متوسط مرحلة تطور الزهرة في الزنتيوم cocklebur	متوسط عدد العقد المزهرة في الفاصولياء Biloxi soybean
مقارنة الظلام	6.0	4.0
R	0.0	0.0
FR, R	5.6	1.6
R, FR, R	0.0	0.0
FR, R, FR, R	4.2	1.0
R, FR, R, FR, R	0.0	—
FR, R, FR, R, FR, R	2.4	0.6
R, FR, R, FR, R, FR, R	0.0	0.0
FR, R, FR, R, FR, R, FR, R	0.6	0.0

R. J. Downs. 1956. Plant Physiol. 31:279 *

تعيين إستجابة النبات (جدول 1-20).

هناك اتفاق عام أن هناك صبغة لها علاقة بالموضوع، هذه الصبغة توجد في شكلين. واحد (Pr) يمتص الضوء الأحمر والآخر (Pfr) يمتص الضوء فوق الأحمر. شكل Pfr يعتبر هو النشط فسيولوجيا من هذه الصبغة الشكلان يتحولان من واحد إلى آخر كيميائياً بفعل الضوء. زيادة على ذلك فإن شكل Pfr يتحول في الظلام ببطأ إلى شكل Pr، بونر Bonner (3) أوضح هذا التحول خارج الخلايا. التحول البطيء إلى Pr بفعل درجة الحرارة وتقتصر على نباتات ذات الفلقتين (30). هذه الصبغة أخيراً فصلها مجموعة من العلماء في ينزفيل وسموها فيتوكروم phytochrome (10، 35، 55). امتصاص ألوان الطيف لـ Pr و Pfr موضح في (شكل 7-20).

يظهر أن الفيتوكروم بروتين مع مجموعة مرقعة (prosthetic) تشبه في الأساس



شكل 7-20 : إمتصاص الضوء لمحلول مصفى من فيتوكروم الشوفان ما بين 500 و 800 mm.

(After H.W. Siegelman and W.L. Butler. 1965. Ann. Rev. Plant Physiol. 16:383.)

تركيب الكروموفور لصبغة الطحالب فيكوسيانين. الفيتوكروم له وزن جزيء تقريبا 60,000 ويظهر ان موقعه في غشاء الخلايا (18). في الحقيقة بعض العلماء يعتقدون أن تأثير الفيتوكروم الاولى على نفاذية الاغشية.

من خلال استعمال اضاءة لمدة قصيرة ودرجة حرارة منخفضة امكن التعرف على مواد متوسطة قصيرة العمر للفيتوكروم ما بين Pr و Pfr. هذا يدل من الطبيعي على أن عندما يتحول صبغة من شكل إلى آخر يحدث على خطوات خلال عدة محطات متوسطة. كذلك يجب الاشارة ان شكل Pfr من الفيتوكروم غير ثابت ويحدث له عملية تكسير. المصطلح هذا يدل كما استعمل هنا أنه لا يحدث لهذا الشكل انعكاس بالضوء وليس تكسير كما هو معروف (30). وعلى كل تحت هذه الظروف الصبغة لا يمكن ان تحدد وهناك انخفاض في مجموع الفيتوكروم. كما يقاس بمقياس الضوء الطيفي المتميز spectrophotometry، لهذا لو عرض نبات إلى ضوء أحمر مستمر مستوى الفيتوكروم ينقص تحت مستوى نقطة حرجية يجعل تخليق فيتوكروم جديد في صورة Pr (50،51،52). النتيجة هي التعادل في النبات ما بين تخليق وتكسير الفيتوكروم.

التأثير المغير للضوء الاحمر والضوء الفوق الاحمر على النبات لخصه بورتويك ومن معه Borthwick et al (7). يظهر أن بتعريض النبات إلى الضوء الابيض خلال النهار صورة Pfr من الفيتوكروم تتراكم في النبات. هذه الصورة من الصبغة مثبته للتزهير في نباتات اليوم الطويل. عند احلال الظلام صورة Pfr تعرض للتحلل بالحرارة وينتج عنها صورة Pr من الفيتوكروم الذي هو محفز للتزهير في نباتات اليوم القصير ومثبط للتزهير في نباتات اليوم الطويل. اعطاء الضوء الاحمر خلال فترة الظلام يرجع صورة Pr من الفيتوكروم إلى صورة Pfr ولهذا تثبط التزهير في نباتات اليوم القصير. لو أتبع الضوء الاحمر بضوء فوق احمر فان تأثير الضوء الاحمر يلغى.

دلائل من دراسات عديدة توضح ان الفيتوكروم phytochrome يوجد في انواع كثيرة من النباتات (27،54). وفي الحقيقة يمكن ان يكون وجوده عامة.

زيادة على أنه استخلص من نباتات راقية كالتبغ والشوفان والذرة والفاصولياء. الفيتوكروم استخلص من طحلب *mestaenium* والحزازيات *sphaeracarpus* (57). ليس فقط ان الفيتوكروم موجود فى جميع النبات بل أنه موزع داخل النبات الواحد، لقد وجد الفيتوكروم فى الجذور والسيقان والسويقات تحت فلقية والفلقات والبادرات وغمد الأوراق وأعناق الأوراق والبراعم الخضرية والفاكهة النامية وفى أجزاء الزهرة والعناقيد الزهرية.

الجبرلينات والاستجابة بالتزهير *Gibberellins and the flowering response*

إلى حد هنا فى مناقشتنا للتزامن الضوئى والتزهير تجاهلنا دور الجبرلين على التزهير. كما ذكر فى فصل سابق إعطاء الجبرلين إلى معظم نباتات اليوم الطويل تسبب التزهير تحت دورة غير مؤثره. مع ذلك فان الجبرلين ليس هرمون التزهير أو على الأقل لا يسبب التزهير بشكل مباشر. هذا الافتراض له مايرره من مجموعتين نتائج بحوث. تسبب التزهير بتأثير اليوم الطويل وتأثير الجبرلين لنباتات اليوم الطويل تظهر انها تختلف. أولا تأثير اليوم الطويل على تكوين مكونات الأزهار يتبعه إطالة الساق (40) تأثير الجبرلين فى تسبب التزهير بإطالة الساق أولا ثم تتبعه تكوين مكونات الأزهار بعد فترة زمنية (36، 60). هذ يقترح ان الجبرلين يحفز النمو والتمايز وبالتالي يمكن يكون الأزهار وبالتالي فان تأثير الجبرلين على تكوين الأزهار هو تأثير غير مباشر. ثانيا الجبرلين اثبت عدم استطاعته على تكوين الأزهار فى نباتات اليوم القصير تحت الدورة الغير مؤثرة. هل الجبرلين له دور مباشر أو غير مباشر فى عملية التزهير لم يوضح بعد. باحث واحد بريان Brian (8، 9) شمل جبرلين فى رسم يوضح التفاعل الضوئى لقد اقترح أن هرمون مشابه للجبرلين يتكون خلال فترة الضوء

Co_2 ← مادة أولية ← هرمون مشابه للجبرلين

بالرجوع إلى تجارب بريان، المادة الأولية يمكن أن تكون محفزة أو ليس لها تأثير مضادة للتزهير. الضوء الأحمر يزيد من تحول المادة الأولية إلى

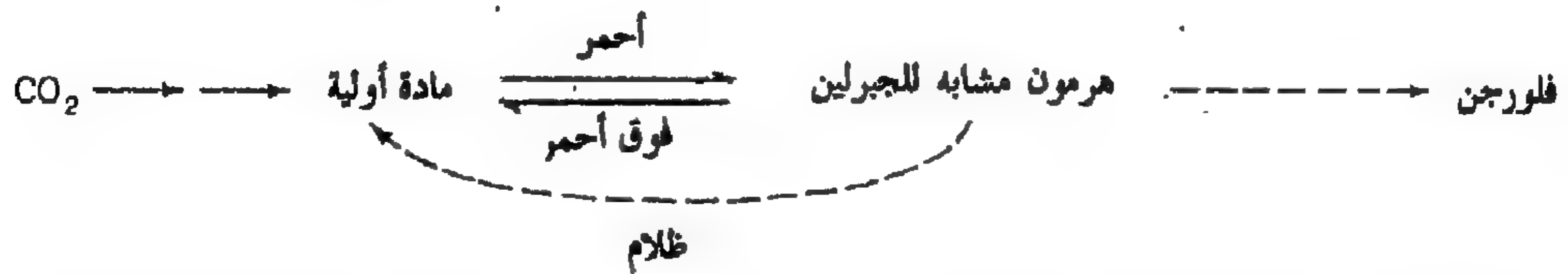
الهرمون المشابه للجبرلين. خلال فترة الظلام هناك تحول رجعى للهرمون إلى المادة الأولية. هذا التفاعل الرجعى يزيد من سرعته الضوء الفوق الاحمر.

اذا تتبعنا هذه التفسيرات فان تركيز الهرمون المشابه للجبرلين فى النبات يعتمد على طول فترة الاضاءة. اذا تقدمنا أكثر إلى الامام وربطنا تخليق الفلورجين florigen مع تراكم الهرمون المشابه للجبرلين عندها نستطيع ان نضع نظرية تحتوى الجبرلين فى استجابة النبات بالتزهير.

لقد افترض أن يجب وجود مستوى عالى من الهرمون المشابه للجبرلين فى نباتات اليوم الطويل لانتاج الفلورجين. فى نباتات اليوم القصير يحدث العكس مستوى منخفض من الهرمون المشابه للجبرلين يتعدى الحد الاقصى للتزهير. لذلك عندما ينتج كمية كافية من الفلورجين يحدث التزهير فى كل من نباتات اليوم الطويل ونباتات اليوم القصير. رسم تخطيطى لهذا التفاعل موضح فى (شكل 8-20).

قياس كمية الجبرلين فى أوراق نباتات اليوم القصير ونباتات اليوم الطويل تحت نظام الدورة المؤثرة وتحت نظام الدورة الغير مؤثرة قام بها شيلجان (13) Cajlachjan. نتائج شيلجان تدل على أن كمية الجبرلين اكبر تحت نظام اليوم الطويل مهمى كان نوع النبات.

شيلجان وضع نظرية تربط الجبرلين بالهرمون الزهرى فى تأثير التزامن الضوئى على التزهير (12). يقترح أن هناك خطوتين فى عملية التزهير الخطوة الاولى بواسطة الجبرلين والثانية يتوسطها عامل زهرى يسمى أنتسين anthesine



شكل 8-20 : توضيح يبين الخطوات التى تقود إلى تكوين الفلورجين. الخط المتقطع يقود من الهرمون المشابه للجبرلين إلى الفلورجين يمثل الخطوات المتحكم فيها تركيز الهرمون المشابه للجبرلين. هذه الخطوات يعتقد أنها تختلف فى نباتات اليوم الطويل عنها فى نباتات اليوم القصير.

(After A.W. Naylor. 1961. The photoperiodic control of plant behavior. In W. Ruhland, ed., Encyclopedia of plant physiology 16:331. Berlin: Springer.)

الجبرلين والانتسين يكونان الفلورجين الحقيقي. فى نباتات اليوم الطويل تحت دورة غير مؤثرة توجد كمية كافية من الأنتوسين ولكن لا توجد كمية كافية من الجبرلين. هذا الوضع بالعكس فى نباتات اليوم القصير تحت الدورة الغير مؤثرة نسبة الجبرلين عالية والانتسين منخفضة. هذا يفسر تحفيز نباتات اليوم الطويل للتزهير بمعاملته بالجبرلين تحت دورة غير مؤثرة. بالاضافة يفسر عدم فعالية الجبرلين على نباتات اليوم القصير تحت نظام الدورة الغير مؤثرة.

ملخص Summary

منذ أن وضع جارنر وألارد Garner and Allard 1920 اساسيات التزامن الضوئى فى التزهير، خطوات عظيمة قطعت فى سبيل توضيح العديد من الانظمة الكيميائية الداخلة فى نظام التزهير. التداخل الصحيح لهذه الانظمة إلى تكوين وتطوير التركيب التكاثرى للنبات.

أول خطوة رئيسية بعد اكتشاف جارنر وألارد هو فهم أهمية فترة الظلام. بعد هذه الخطوة هو تطوير نظرية لعلاقة الهرمون بالتجاوب الزهرى ووضع أن الورقة هى التى تستقبل المحفز فى التزامن الضوئى بحوث مجموعة البولتزفيل فى اكتشاف نظام اعكاس الضوء الفوق الاحمر والضوء الاحمر فى التزامن الضوئى كان إنجازاً ضخماً. نتيجة لذلك فصلت هذه المجموعة الصبغة (فيتوكروم) الداخلة فى هذه العملية. واخيراً اقترح بعض الباحثون أن الجبرلين يمكن ان يتدخل فى تفاعل التزامن الضوئى للتزهير.

مع أننا الآن عندنا خطوط عريضة واضحة للخطوات التى تقود إلى التزهير، لازلنا بعيدين عن وضع مخطط واضح للتفاعل الذى يقود إلى التزهير. هذا بالطبع يأتى عندما يفصل وتدرس خواص كل مكونات التفاعل. أخيراً بفصل الهرمون الزهرى (فلورجن) وتخليقه فى المعمل يمكننا جنى نتيجة مغامرة البحوث العلمية البحتة.

REFERENCES

1. Barber, H. N., and D. M. Paton. A gene-controlled flowering inhibitor in *Pisum*. *Nature* 169:592.
2. Biswas, P. K., K. B. Paul, and J. H. M. Henderson. 1966. Effect of *Chrysanthemum* plant extract on flower initiation in short-day plants. *Physiol. Plant.* 19:875.
3. Bonner, J. 1962. *In vitro* dark conversion and other properties of phytochrome. *Plant Physiol. Suppl.* 37:xxvii.
4. Bonner, J., E. Heftmann, and J. A. D. Zeevaart. 1963. Suppression of floral induction by inhibitors of steroid biosynthesis. *Plant Physiol.* 38:81.
5. Borthwick, H. A. 1959. Photoperiodic control of flowering. In R. B. Withrow ed., *Photoperiodism and related phenomena in plants and animals*. Washington, D.C.: American Association for the Advancement of Science.
6. Borthwick, H. A., S. B. Hendricks, and M. W. Parker. 1952. The reaction controlling floral initiation. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 38:929.
7. Borthwick, H. A., S. B. Hendricks, and M. W. Parker. 1956. Photoperiodism. In A. Hollander ed., *Radiation biology*. New York: McGraw-Hill Book Co.
8. Brian, P. W. 1958. The role of gibberellin-like hormones in regulation of plant growth and flowering. *Nature* 181:1122.
9. Brian, P. W. 1959. Effects of gibberellins on plant growth and development. *Biol. Rev.* 34:37.
10. Butler, W. L., K. H. Norris, H. W. Siegelman, and S. B. Hendricks. 1959. Detection, assay, and preliminary purification of the pigment controlling photo-responsive development of plants. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 45:1703.
11. Cajlachjan, M. C. 1936. On the hormonal theory of plant development. *Comp. Rend. (Doklady) Acad. Sci. U.S.S.R.* 3:443.
12. Cajlachjan, M. C. 1958. Hormonal factors in the flowering of plants. *Fiziol. Rast.* 5:541.
13. Cajlachjan, M. C. 1961. Effect of gibberellins and derivatives of nucleic acid metabolism on plant growth and flowering. In R. M. Klein, ed., *Plant growth regulation*. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
14. Cleland, C. F., and W. R. Briggs. 1967. Flowering responses of the long-day plant *Lemna gibba* G3. *Plant Physiol.* 42:1553.
15. Cross, D. R., H. Linschitz, V. Kashe, and J. Tenenbaum. 1968. Low temperature studies on phytochrome: light and dark reactions in red and far-red transformation and new intermediate forms of phytochrome. *Proc. Nat. Acad. Sci.* 61:1095.
16. Downs, R. J. 1956. Photoreversibility of flower initiation. *Plant Physiol.* 31:279.
17. Galston, A. W. 1949. Transmission of the floral stimulus in soybean. *Botan. Gaz.* 110:495.
18. Galston, A. W., and P. J. Davies. 1970. *Control mechanisms in plant development*. Englewood Cliffs, N.J.: Prentice-Hall.
19. Garner, W. W., and H. A. Allard. 1920. Effect of length of day on plant growth. *J. Agr. Res.* 18:553.
20. Hamner, K. C. 1940. Interrelation of light and darkness in photoperiodic induction. *Botan. Gaz.* 101:658.
21. Hamner, K. C., and J. Bonner. 1938. Photoperiodism in relation to hormones as factors in floral initiation. *Botan. Gaz.* 100:388.
22. Heinze, P. H., M. W. Parker, and H. A. Borthwick. 1942. Floral initiation in Biloxi soybean as influenced by grafting. *Botan. Gaz.* 103:517.

23. Hendrick, S. B. 1958. Photoperiodism. *Agron. J.* 50:724.
24. Hendricks, S. B. 1959. The photoreaction and associated changes of plant photomorphogenesis. In R. B. Withrow, ed., *Photoperiodism and related phenomena in plants and animals*. Washington, D.C.: American Association for the Advancement of Science.
25. Hendricks, S. B., and H. A. Borthwick. 1954. Photoperiodism in plants. *Proc. Intern. Photobiol. Congr.* 23.
26. Hillman, W. S. 1962. *The physiology of flowering*. New York: Holt, Rinehart & Winston.
27. Hillman, W. S. 1967. The physiology of phytochrome. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 18:301.
28. Hodson, H. K., and K. C. Hamner, 1970. Floral inducing extract from *Xanthium*. *Science* 167:384.
29. Holdsworth, M. 1956. The concept of minimum leaf number. *J. Exptl. Botan.* 7:395.
30. Kendrick, R. E., and C. J. P. Spruit. 1973. Phytochrome properties and the molecular environment. *Plant Physiol.* 52:327.
31. Khudairi, A. K., and K. C. Hamner. 1954. The relative sensitivity of *Xanthium* leaves of different ages to photoperiodic induction. *Plant Physiol.* 29:251.
32. Klebs, G. 1913. Über das Verhältnis der Aussenwelt zur Entwicklung der Pflanze. *S. B. Akad. Wiss. (Heidelberg)* B 5:1.
33. Knott, J. E. 1934. Effect of localized photoperiod on spinach. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci. (Suppl.)* 31:152.
34. Krishnamoorthy, H. N., and K. K. Nanda, 1967. Effect of intercalated long days and light interruption of dark period on flowering, extension growth and senescence of *Impatiens balsamina*. *Physiol. Plant.* 20:760.
35. Lane, H. C., H. W. Siegelman, W. L. Butler, and E. L. Firer. 1962. Extraction and assay of phytochrome from green plants. *Plant Physiol. Suppl.* 37:xxvii.
36. Lang, A. 1957. The effect of gibberellin upon flower formation *Proc. Natl. Acad. Sci.* 43:709.
37. Lang, A. 1965. Physiology of flower initiation. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 16:331. Berlin: Springer.
38. Lang, A., and G. Mèlchers. 1947. Vernalisation and devernalisation bei einer zweijährigen Pflanze. *Z. Naturf.* 2b:444.
39. Leopold, A. C., and F. S. Guernsey. 1953. Flower initiation in Alaska pea. I. Evidence as to the role of auxin. *Am. J. Botan.* 40:46.
40. Lockhart, J. A. 1961. Mechanism of the photoperiodic process in higher plants. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 16:390. Berlin: Springer.
41. Long, E. M. 1939. Photoperiodic induction as influenced by environmental factors. *Botan. Gaz.* 101:168.
42. Moshkov, B. S. 1937. Blüte von Kurztags-pflanzen in kontinuierlicher Beleuchtung als Resultat von Pfropfungen. *Trudy Priklad. Botan. Genetike i Selektii* A 21:145.
43. Moshkov, B. S. 1939. Transfer of photoperiodic reaction from leaves to growing points. *Comp. Rend. (Doklady) Acad. Sci. U.S.S.R.* 24:489.
44. Nanda, K. K., and H. N. Krishnamoorthy. 1967. Photoperiodic studies on growth and development of *Impatiens balsamina* L. II. Floral bud initiation, flower opening and extension growth. *Planta* 72:338.
45. Naylor, A. W. 1941. Effects of some environmental factors on photoperiodic induction of beet and dill. *Botan. Gaz.* 102:557.
46. Naylor, A. W. 1953. Reactions of plants of photoperiod. In W. Loomis, ed.,

- Growth and development in plants*. Ames, Iowa: University of Iowa Press.
47. Naylor, A. W. 1961. The photoperiodic control of plant behavior. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 16:331. Berlin: Springer.
 48. Parker, M. W., S. B. Hendricks, H. A. Borthwick, and N. J. Scully. 1946. Action spectrum for the photoperiodic control of floral initiation of short day plants. *Botan. Gaz.* 108:1.
 49. Pratt, L. H., and W. L. Butler. 1968. Stabilization of phytochrome intermediates by low temperature. *Photochem. Photobiol.* 8:447.
 50. Quail, P. H., E. Schäfer, and D. Marmé. 1972. *De novo* synthesis of phytochrome. In G. O. Schenck, ed., *Book of abstracts*. VI. International Congress in Photobio., Bochum. 156.
 51. Quail, P. H., E. Schäfer, and D. Marmé. 1973. *De novo* synthesis of phytochrome in pumpkin hooks. *Plant Physiol.* 52:124.
 52. Quail, P. H., E. Schäfer, and D. Marmé. 1973. Turnover of phytochrome in pumpkin cotyledons. *Plant Physiol.* 52:128.
 53. Schwabe, W. W. 1959. Studies of long-day inhibition in short-day plants. *J. Exptl. Botan.* 10:317.
 54. Siegelman, H. W., and W. L. Butler. 1965. Properties of phytochrome. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 16:383.
 55. Siegelman, H. W., E. M. Firer, W. L. Butler, and S. B. Hendricks. 1962. Phytochrome from corn and barley seedlings. *Plant Physiol. Suppl.* 37:xxvii.
 56. Takimoto, A. 1960. Effect of sucrose on flower initiation of *Pharbitis*. *Plant Cell Physiol.* (Tokyo) 1:241.
 57. Taylor, A. O., and B. A. Bonner. 1967. Isolation of phytochrome from the alga *Mesotaenium* and liverwort *Sphaerocarpos*. *Plant Physiol.* 42:762.
 58. Tournois, J. 1912. Influence de la lumière sur la floraison du houblon japonais et du chauvre. *Comp. Rend. Acad. Sci.* (Paris) 155:297.
 59. Van der Veen, R., and G. Meijer. 1959. *Light and plant growth*. New York: The Macmillan Co.
 60. Wittwer, S. H., and M. J. Bukovasc. 1957. Gibberellin effects on temperature and photoperiodic requirements for flowering of some plants. *Science* 126:30.
 61. Zeevaart, J. A. D. 1958. Flower formation as studied by grafting. *Med. Landbouwhogeschool Wageningen* 58:1.

الفصل الواحد والعشرون

الإرتباع Vernalization

مقدمة Introduction

لا تزهر جميع النباتات عندما تعرض إلى التزامن الضوئي الصحيح. في نباتات كثيرة درجة الحرارة لها تأثيراً كبيراً على تكوين وتطور الأزهار. في النباتات الحولية يبدأ النمو في الربيع وتتطور الأزهار في الصيف وتنتج الفاكهة والبذور في الخريف. تأثير درجة الحرارة على التزهير في النباتات الحولية ثانوي بالنسبة للضوء، تأثير درجة الحرارة على تفاعلات الخلايا أكثر من أنه عامل مساعد.

النباتات ذات الحولين لها وضع آخر مختلف. تبقى هذه النباتات خضريا خلال فصل نموها الأول، وبعد تعريضها لدرجة حرارة منخفضة اثناء فصل الشتاء الطويل تزهر في فصل نموها الثاني. بدون معاملة بالبرودة أغلب هذه النباتات تبقى خضريا طول حياتها. لذلك فإن تعريض النباتات التي تحتاج درجة حرارة منخفضة للبرودة متبوعة بالتزامن الضوئي الصحيح يجعلها تزهر. لقد ثبت بدون أي شك أن المعاملة بالبرودة ضرورية عندما عرضت نباتات الحولين للتبريد الصناعي متبوعة بالتزامن الضوئي الصحيح ودرجة الحرارة المناسبة فانها تزهر في فصل نموها الأول. لهذا فان نباتات ذات الحولين يمكن ان تزهر في نفس الفترة الزمنية التي تحتاجها النباتات الحولية. المعاملة بالبرودة vernalization مصطلح استعمل لشرح هذه الظاهرة، وقد عرفه قوارد Chouard (3) باكتساب أو اسراع القدرة على التزهير بالمعاملة بالتبريد، لذلك استعمال فكرة المعاملة بالتبريد بدون تكوين نظرية كان عمليا لسنوات عديدة (15) المزارعون بعضهم بالفطرة وآخرون بالتعليم عرفوا احتياج بعض النباتات لفترة من الزمن في درجة حرارة منخفضة حتى تزهر. ماكينى (15) McKinney في مراجعته لموضوع المعاملة بالتبريد أشار إلى تقرير كلبارت Klippart في سنة 1857 إلى مجلس الزراعة في ولاية أهايو يوضح فيه استعمال عظيم لمفهوم

المعاملة بالتبريد. هذا التقرير ذكره ماكينى كما يلى :

لتحويل القمح الشتوى إلى قمح ربيعى لا تحتاج أكثر من انبات بذور القمح الشتوى فى الخريف أو الشتاء ويمنع من النمو الخضرى بالتبريد إلى ان يزرع فى الربيع. هذا فى العاده يعمل بتنقيع البذور فى الماء إلى الانبات ثم تبرد وهى فى هذه الحالة وتحفظ مبردة إلى فصل الربيع التالى للزراعة. فقط عمليتين لازمتين هما الانبات والتبريد. تقريبا النوع الشتوى من القمح يزرع فى أواخر الخريف بحيث تنبت فى الأرض ولا تخرج فوقها بهذه الطريقة تنتج حبوب تكون النوع الربيعى من القمح لو زرعت فى شهر ابريل بدلا من شهر سبتمبر. تجربة تغطية القمح الشتوى قوبلت بنجاح كبير. حيث انها تحافظ على نوعية القمح الشتوى الاصيل وتنتج 28 بوشل للأكر.

منذ تقرير كلبارت دراسات مفصلة على تأثير درجة الحرارة على التزهير قام بها العديد من العلماء الجديون. البحوث الاولى التى قام بها هؤلاء العلماء مثل ليسنكو Lysenko وقسner Gessner مهدت الطريق لفهم ظاهرة المعاملة بالتبريد الفهم الجيد التى عليه هذا اليوم.

المعاملة بالتبريد والتزهير Vernalization and flowering

يجب ان تؤكد أن المعاملة بالتبريد فى حد ذاته لا يسبب التزهير ولكنه فقط يعد النبات للتزهير. هذا بعكس تأثير التزامن الضوئى على التزهير حيث أن الدورة الضوئية المناسبة ليس فقط تعد النبات للتزهير بل تسبب التزهير كذلك. التجارب الاساسية على المعاملة بالتبريد استعملت فيها نباتات السكران hyoscyamus niger ونبات النجيل secale cereale. ولهذا سنركز مناقشتنا على الدراسات على هذين النباتين.

نبات السكران Hyoscyamus niger

غالبا القدرة على الاستجابة للمعاملة بالبرودة صفة وراثية. وهو كذلك فى

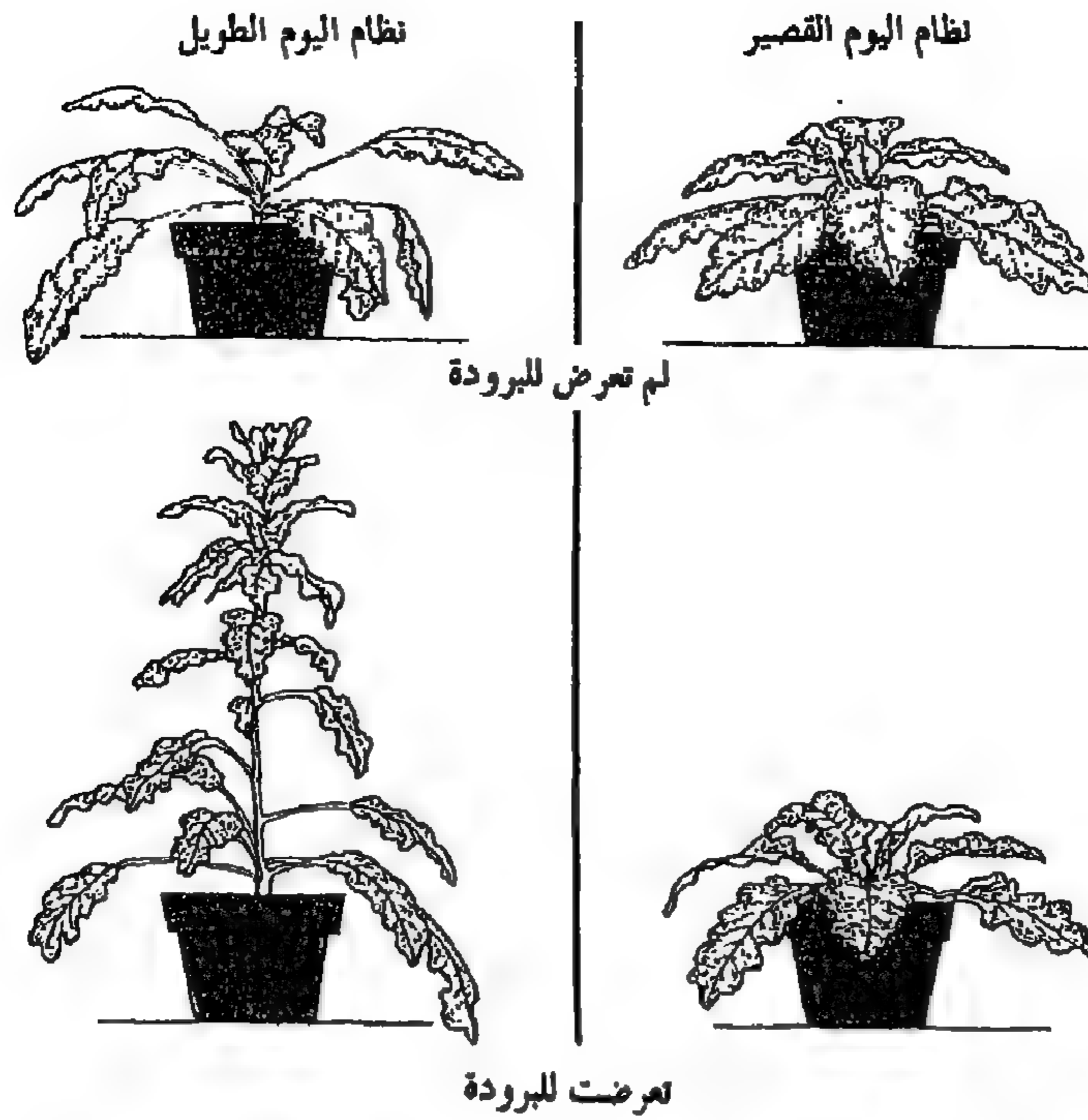
نبات السكران التى توجد منه نوعان حولى وذو حولين. النوع الحولى يزهر فى فترة نمو واحدة، بينما النوع ذو الحولين يحتاج إلى شتاء بارد قبل أن يزهر فى الموسم الثانى. فى الواقع أن الصفة الوراثية اللازمة لبدأ التغيرات الكيميائية الضرورية للتزهير غير موجودة فى نبات السكران ذو الحولين ويمكن أحلال محله المعاملة بالتبريد. مثل الحولى السكران ذو الحولين من نباتات اليوم الطويل هذا النبات ينمو خضرىا تحت نظام اليوم القصير مهمى كانت معاملة بأى درجة حرارة.

نبات السكران ذو الحولين يوضح تأثير المعاملة بالبرودة، أى ان مالم يعرض إلى درجة حرارة منخفضة لفترة من الزمن ينمو دائما خضرىا، مع ذلك عندما يصل النبات إلى شكله الوردى وعلى الأقل 10 ايام من عمره يعامل بالبرودة فيزهر فى فترة نمو واحدة شرط أن يحصل على التزامن الضوئى المناسب. عمر 10 أيام والشكل الزهرى عاملان ضروريان للإستجابة للمعاملة بالتبريد لنبات السكران (3). شكل (1-21) يبين التجاوب بالتزهير لنبات السكران ذو الحولين النموذجى للمعاملة بالتبريد. ضرورة التزامن الضوئى الصحيح يمكن ملاحظته فى شكل (1-21).

النجيل السيكالى Secale cereale

كما هو فى السكران، هناك سلالتين لهذا النبات احدهما شتوى والآخر ربيعى. سلالة الربيع نبات وردى حولى نموذجى، يزهر وينتج فى فترة نمو واحدة. سلالة الشتاء نبات وردى ذو حولين نموذجى، يبقى خضرىا فى فصل النمو الاول بعدها يزهر ويشمر بعد تعرضه إلى درجة حرارة الشتاء المنخفضة سلالة الشتاء عندما تعامل بالبرودة تشبه سلالة الربيع فى كل شيء (21).

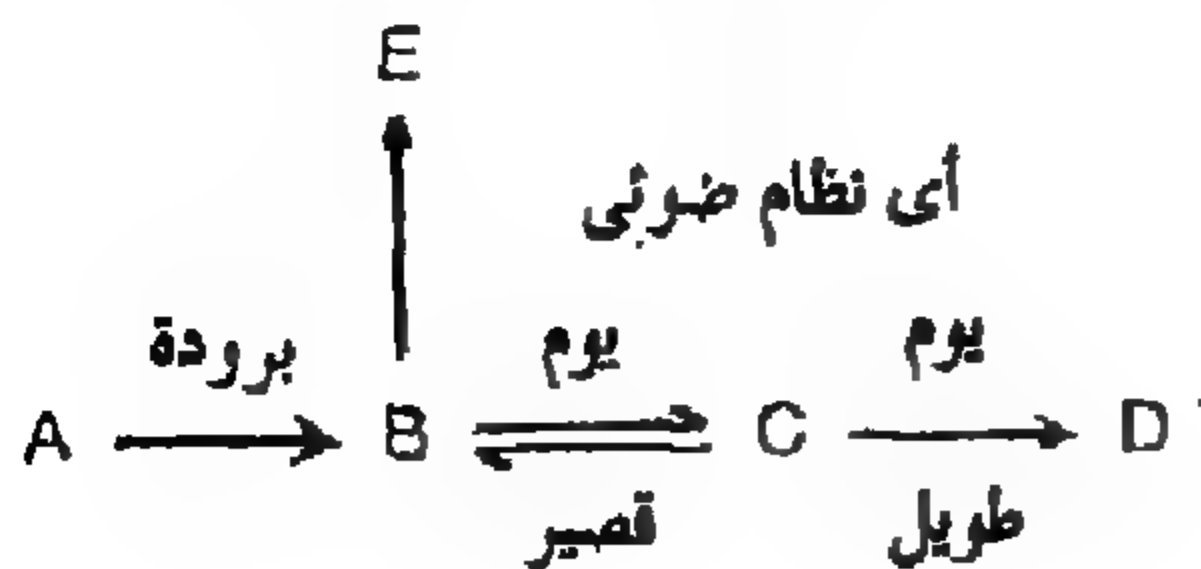
مع أن نباتى النجيل السيكالى الشتوى والسكران تحتاج البرودة، تختلف اختلافات عديدة فى تجاوبها للمعاملة بالبرودة. نبات النجيل السيكالى يمكن معاملته بالبرودة فى طور البذور انظر مراجعة برفز Purvis (24). بينما نبات السكران يجب ان يكون عمره 10 أيام وفى طوره الوردى. ليس كما هو فى



شكل 1-21 : استجابة نبات السكران، نبات اليوم الطويل للمعاملة بمختلف درجات الحرارة وأنظمة ضوئية.

(Data of G. Melchers and A. Lang. 1948. Biol. Zentr. 67:105. Redrawn from J. Bonner and A.W. Galston. 1952. Principles of plant physiology. San Francisco: W. H. Freeman.)

السكران نبات النجيل السيكاالى الشتوى ليس له احتياجاً ضرورياً للمعاملة بالبرودة. تحت الضوء المستمر النجيل الشتوى الغير معاملة بالبرودة يكون الرأس فى 15 أسبوعاً. مع أن لو عومل بالبرودة تكوين الرأس يحدث بعد 7,5 اسبوعاً، فى نفس وقت تكوين الرأس فى سلالة وادى الربيع spring valley تحت الضوء المستمر. لهذا فى النجيل السيكاالى المعاملة بالتبريد تعمل على تقصير المدة إلى التزهير وليس الحاجة اليها ماسة (7). أخيراً السيكاالى يختلف على السكران بأن محفز المعاملة بالبرودة لا ينتقل من خلال الطعم. برفز purvis الذى أسهم كثيراً فى معرفتنا للمعاملة بالبرودة (24) وضع رسماً تخطيطياً يوضح التزهير فى نبات النجيل.



فى هذا الرسم B مركب جراً من نظام تفاعلى يقود إلى التزهير. هذا النظام التفاعلى من B إلى D تحت تحكم التزامن الضوئى ويمكن ان يقود إلى تخليق الهرمون الزهرى. فى النجيل الربيعى. B موجود فى الجنين أو ينتج من A فى درجات الحرارة العادية. مع ذلك فى النجيل الشتوى أنتاج B يتأخر ولكن لا يمنع نهائياً. إنه يتراكم بسرعة بطيئة مع نمو النبات. التعرض إلى درجات حرارة منخفضة تسرع من انتاج B فى النجيل الشتوى.

برفز أعطت سببين لماذا تعتقد أن B يتراكم حتى تحت درجات الحرارة العادية. أولاً، التزهير يحدث قطعياً تحت الضوء المستمر حتى بدون المعاملة بالبرودة. ثانياً حتى فى تلك الأنواع التى تحتاج ضرورياً إلى المعاملة بالبرودة (مثل السكران) عندما يعامل بالبرودة يبقى كذلك حتى ولو عرض إلى دورات ضوئية غير مؤثرة، هذا يعنى أن وجود B باقياً إلى حين تعريض النبات إلى دورة ضوئية مؤثرة، وأنه لا يخفف بالنمو الخضري الذى يحدث أثناء وجود النبات تحت دورة ضوئية غير مؤثرة. استمرار وجود B التى وضحه فى نبات النجيل برفز (21) وفى نبات السكران لانج وملشرز Lang and Melchers (13) فى الحقيقة تقترح ان B عندما ينتج بالمعاملة بالبرودة يزيد بدون مساعدة درجات الحرارة المنخفضة.

التفاعل من B إلى C إلى D تحت تحكم التزامن الضوئى التفاعل من B إلى E (مادة مكونة للأوراق) يحدث تحت أى نظام ضوئى ويوصل سرعته القصوى عندما يتوقف التفاعل من B إلى C أو يثبط. فى الرسم التخطيطى لبرفز يمثل D الهرمون الزهرى و C مادة متوسطة تستطيع ان تكون الأطوار الأولى من مكونات الأزهار. فى النجيل الربيعى أو النجيل الشتوى الذى عومل بالتبريد هناك تراكم كبير من B. تحت الضوء المستمر يتحول B إلى C ببطء والذى يتحول بسرعة إلى D الهرمون الزهرى. استمرار تحول C إلى D يجعل التفاعل B إلى C إلى D مستمراً رغم وجود الضوء المستمر الغير ملائم للتفاعل B إلى C. أخيراً D يصل إلى نقطة حرجية ويحدث التزهير.

نظام اليوم القصير يثبط التفاعل من C إلى D لهذا يزيد التفاعل الراجع من C إلى B إلى E يجعل النبات فى حالة نمو خضرى مستمر. هذه الحالة تستمر إلى

حين التفاعل المثبط من C إلى D أخيراً ينتج كمية حرجة من D اللازمة لانتاج الازهار. بدراسة هذا المخطط يوضح لماذا النجيل السيكاالى الربيعى من نباتات اليوم الطويل ولماذا سلالة الشتاء التى عوملت بدرجة حرارة منخفضة تشبهه. من بعض الظواهر المهمة لدراسة المعاملة بالبرودة لنبات النجيل والسكران والنباتات المشابه الاخرى هى أ- موضع المعاملة بالتبريد ب- اعتمادها على درجة الحرارة ومدة التعريض ج- انتقال المعاملة بالتبريد خلال الطعم د- عامل السن هـ- انعكاس المعاملة بالتبريد و- إحلال الجبرلين محل المعاملة بالبرودة. سنناقش هذه الظواهر بالتفصيل فيما يلى.

موضع المعاملة بالتبريد The site of vernalization

التجارب على نباتات كثيرة من النوع التى يحتاج للمعاملة بالبرودة ومنها نبات السكران دلت على أن موضع المعاملة بالبرودة هى الاجزاء النامية. هذه أثبتتها معاملة مناطق معينة بالتبريد فى نباتات الكرافس Celery (6) والبنجر Beet (5) والاقحوان Chrysanthemum ملشرز Melchers (27) بعد ان تحصل على نتائج من تجاربه على تطعيم السلالات الحولية وذات الحولين لنبات السكران كذلك إستنتج ان القمة النامية فى النبات هى التى تتجاوب للمعاملة بالتبريد (16، 17). فى الواقع أن قمة الساق هى موقع استلام المعاملة بالتبريد والمحفز ينتقل إلى الاجزاء الاخرى من النبات. شويب Schwabe (27) وجد ان فى نبات الأقحوان وضع القمة النامية فى الدفاً وتبريد بقية النبات ليس له تأثير على التزهير. بالاضافة برفز Purvis (22) اوضح أن القمم النامية المفصولة من الاجنة التى سبق لها إمتصاص الماء اذا اعطى لها سكر والاملاح المعدنية يمكن ان تحمل محل المعاملة بالتبريد.

لقد تحدى ولنسك Wellensiek أن القمم النامية هى فقط التى تستلم المعاملة بالبرودة. حيث اوضح أن أوراق وجذور مفصولة من نبات lunaria biennis يمكن معاملتها بالتبريد (30، 31). لو عوملت هذه الاجزاء بالتبريد فان النباتات المتكونة منها تزهر. ويلنسك اجمع من تجاربه أن الخلايا القابلة للانقسام ضرورية لاستلام المعاملة بالبرودة مهمى كان موضع هذه الخلايا من النبات.

جدول 1-21 : نسبة التزهير في نباتات *Lunaria beinnis* متكونة من قطع الأوراق مأخوذة من نباتات لها خمسة أعمار مختلفة بعد معاملتها بالتبريد بخمسة فترات زمنية.

عمر النبات الأم بالأسابيع	معاملة بالتبريد أسبوع				
	20	16	12	8	0
6	3.6	0	0	0	0
8	21.4	0	0	0	0
10	25.0	7.1	0	0	0
12	40.6	40.7	12.5	0	0
14	40.0	18.4	7.5	0	0

After Wellenseik. 1964. Plant Physiol. 38:832.

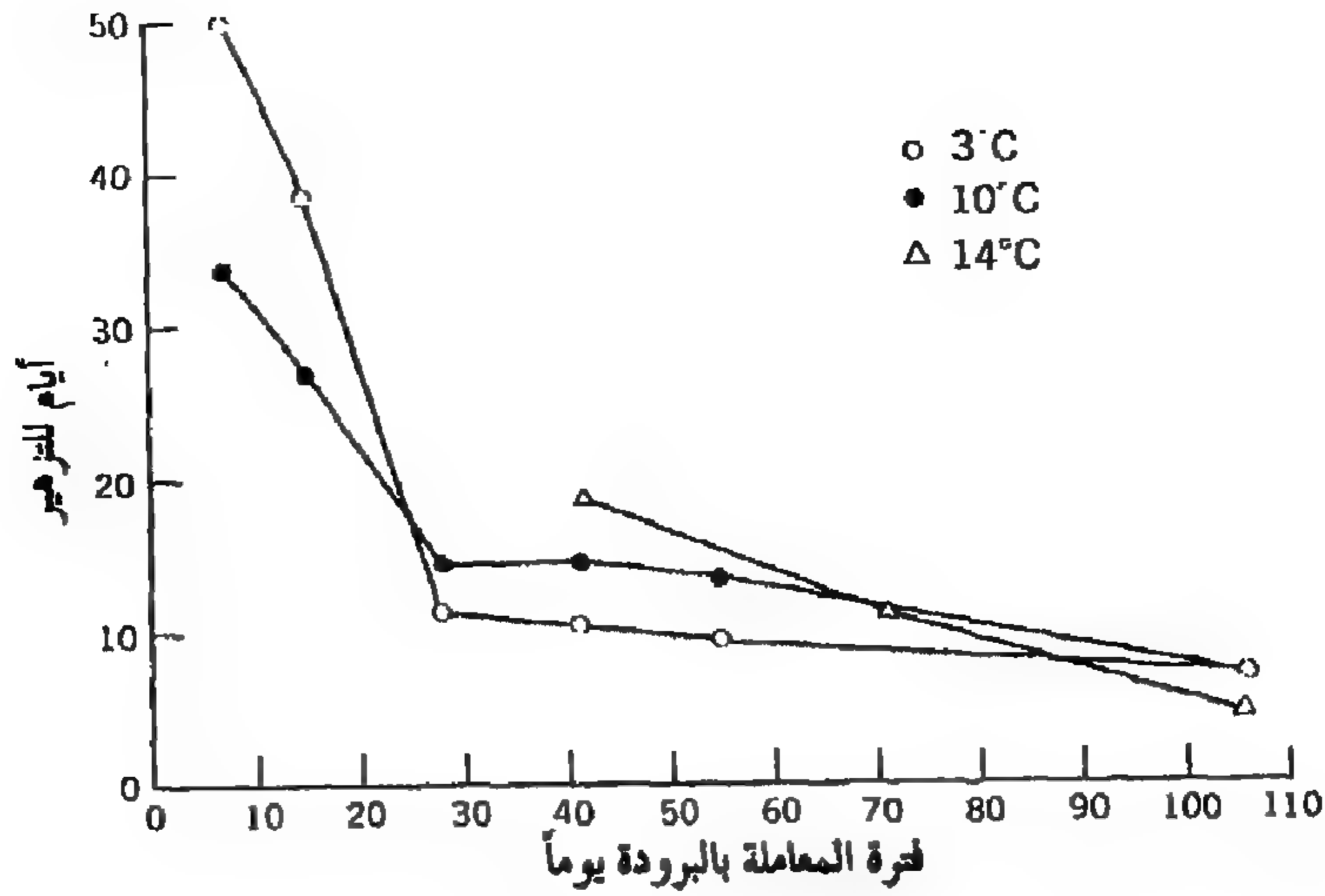
نتائج من البحوث الحديثة لويلنسيك (32) على المعاملة بالتبريد لأوراق مفصولة من النبات موضحة في جدول 1-21. لاحظ كذلك من جدول 1-21 أن فترة المعاملة بالتبريد وعمر الورقة عاملان مهمان في الاستجابة بالتزهير.

اعتمادها على درجة الحرارة ومدة التعريض

Dependence on temperature and duration of exposure

بحوث لانج Lang على نبات السكران (10) وضحت العلاقة بين درجة الحرارة ووقت التعريض وتأثير هذه العلاقة على فعالية المعاملة بالتبريد. لقد عرض نبات السكران الذي يحتاج للبرودة إلى درجات حرارة مختلفة تتراوح بين 3 إلى 17°م لفترات من الزمن. بعدها أعطى النبات تزامن ضوئي مؤثر في 23°م إلى حين تكوين الأزهار. فعالية المعاملة بالبرودة قيست بعدد الأيام إلى التزهير.

وجد لانج ان درجات الحرارة من 3 إلى 17°م كلها مؤثرة اذا كان زمن المعاملة بالبرودة 105 أيام. تظهر الأزهار في 8 أيام. مع ذلك لو اختصرت فترة التبريد إلى 15 يوماً فان هناك اختلاف في فعالية درجات الحرارة المختلفة. تحت هذه الظروف أحسن معاملة وجدت 10°م لمدة 15 يوماً، هذه المعاملة تحتاج 23 يوماً لبداية التزهير. لو زيدت مدة المعاملة بالتبريد إلى 42 يوماً فان



شكل 2-21 : العلاقة بين درجة الحرارة ووقت التعريض في إسرار التزهير

في نبات السكران *Hyoscyamus niger*.

(After A. Lang, 1961, Der Zuchter 21:241.)

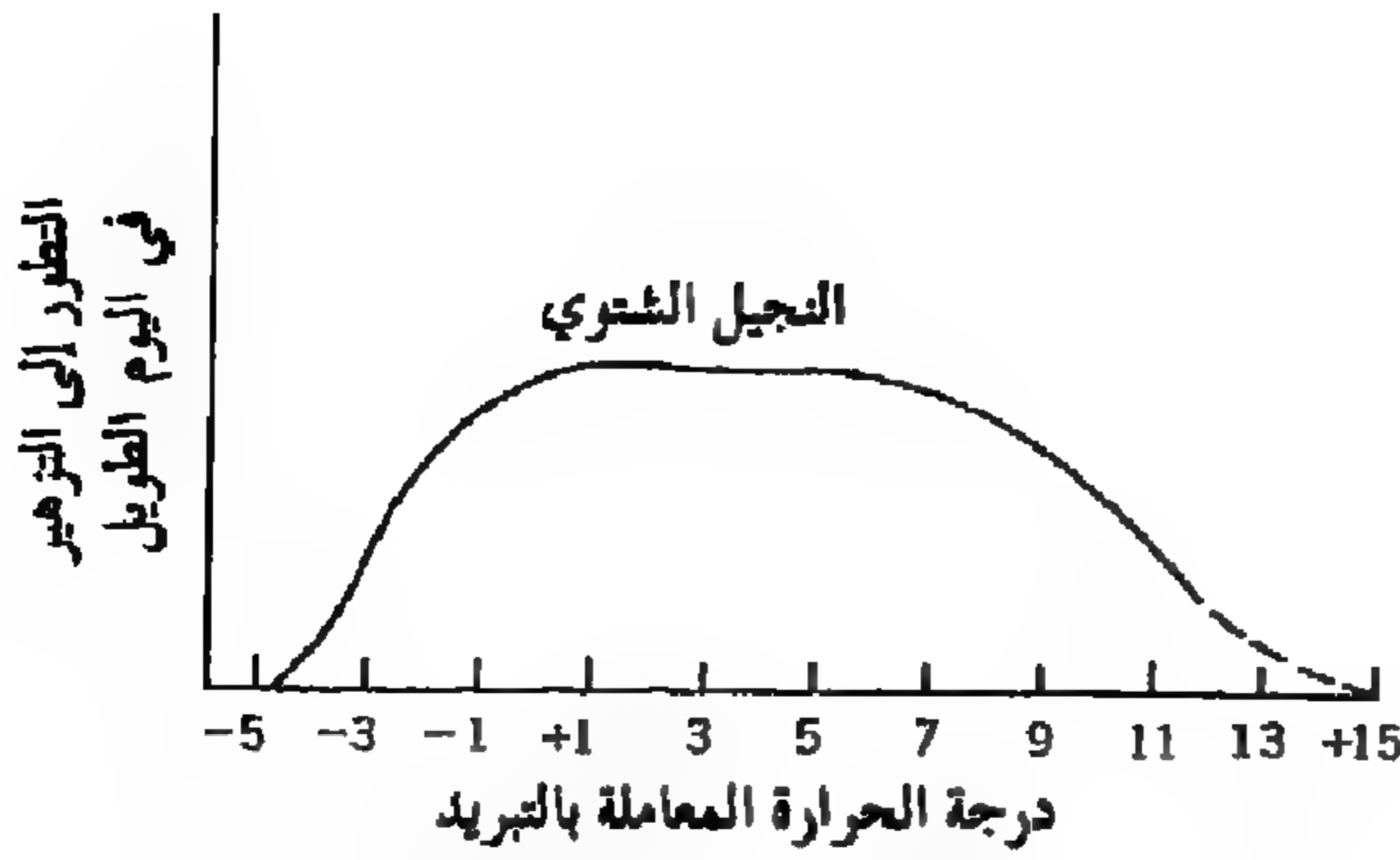
أحسن درجة حرارة وجدت ما بين 3 إلى 6°م وتحتاج 10 أيام لبداية التزهير. هذه العلاقة يمكن أن نراها في شكل (2-21).

هانسل Hänsel (9) درس تأثير المعاملة بالبرودة لمدى واسع من درجات الحرارة بما فيها درجات حرارة تحت التجمد لنبات النجيل السيكالي. وجد أن المعاملة بالتبريد تحت -4°م ليس له تأثير، ولكن من هذه الدرجة إلى 14°م المعاملة بالتبريد مؤثرة. درجات الحرارة من 1 إلى 7°م كلها مؤثرة في تقريب عدد الأيام للتزهير. هناك تداني في سرعة المعاملة بالتبريد عندما تزيد درجة الحرارة من 7 إلى 15°م. هذه العلاقة يمكن أن نراها في شكل (3-21).

من المناقشة السابقة ومن شكلتي 2-21 و 3-21 أصبح واضحاً أن التجاوب بالتزهير للمعاملة بالبرودة تعتمد على درجة الحرارة المستعملة وفترة المعاملة بالتبريد. أحسن إتحاد بين درجة حرارة ومدة التعريض لتجاوب أقصى بالتزهير يعين لكل نوع من أنواع النبات.

تجارب التطعيم Grafting experiments

مرور حافز المعاملة بالبرودة خلال طعم وضع جيداً في نبات السكران



شكل 21-3 : تأثير درجة الحرارة على المعاملة بالتبريد في النجيل الشتوي.
(After H. Hänsel. 1953. Ann. Botan. 17:417.)

ملشرز Melchers (16، 17)، لو جزءاً من نبات (ورقة أو ساق) السكران المعامل بالبرودة طعم على نبات السكران الغير معامل بالبرودة فان الأخير يزهر. السؤال يطرح نفسه هل هذا مرور الهرمون الزهري من المعطى إلى المستقبل أو إنتقال مادة تنتج من عملية المعاملة بالبرودة؟ مع ذلك تجارب ملشرز ولانج Melchers and Lang الذى راجعها لانج (11) أبعدت الهرمون الزهري. لو طعم نبات السكران الغير معامل بالبرودة على نبات التبغ الميرلاند ماموت، نبات السكران يزهر إذا حصل أو لم يحصل نبات التبغ على دورة ضوئية مؤثرة. السكران هو المستقبل في هذه التجربة، يستقبل حافز من نبات التبغ الذى يقود إلى التزهير. هذا الحافز لا يمكن ان يكون الهرمون الزهري حيث أنتقل من نبات التبغ تحت دورة ضوئية غير مؤثرة أو دورة ضوئية مؤثرة. حيث ان نبات التبغ لا يحتاج إلى التبريد، الحافز أو المادة التى تنتج من المعاملة بالتبريد تكون موجودة حتى بدون المعاملة بالتبريد. ملشرز (18) سمى هذه المادة فرنلين vernalin.

التجارب السابقة الذى قاما بها ملشرز ولانج تعطينا بعض العلامات على وجود الفرنلين. مع ذلك أمثلة تسبب المعاملة بالتبريد من المعطى إلى المستقبل قليلة العدد. زيادة على ذلك الفرنلين لم يفصل إلى حد الآن حتى في شكل غير نقى. لذلك علامات وجود الفرنلين على الاقل في شكل متحرك تعتمد على تجارب قليلة نسبياً.

عامل العمر Age factor

أحد علامات ظاهرة المعاملة بالتبريد المميزة هي العلاقة بين عمر النبات

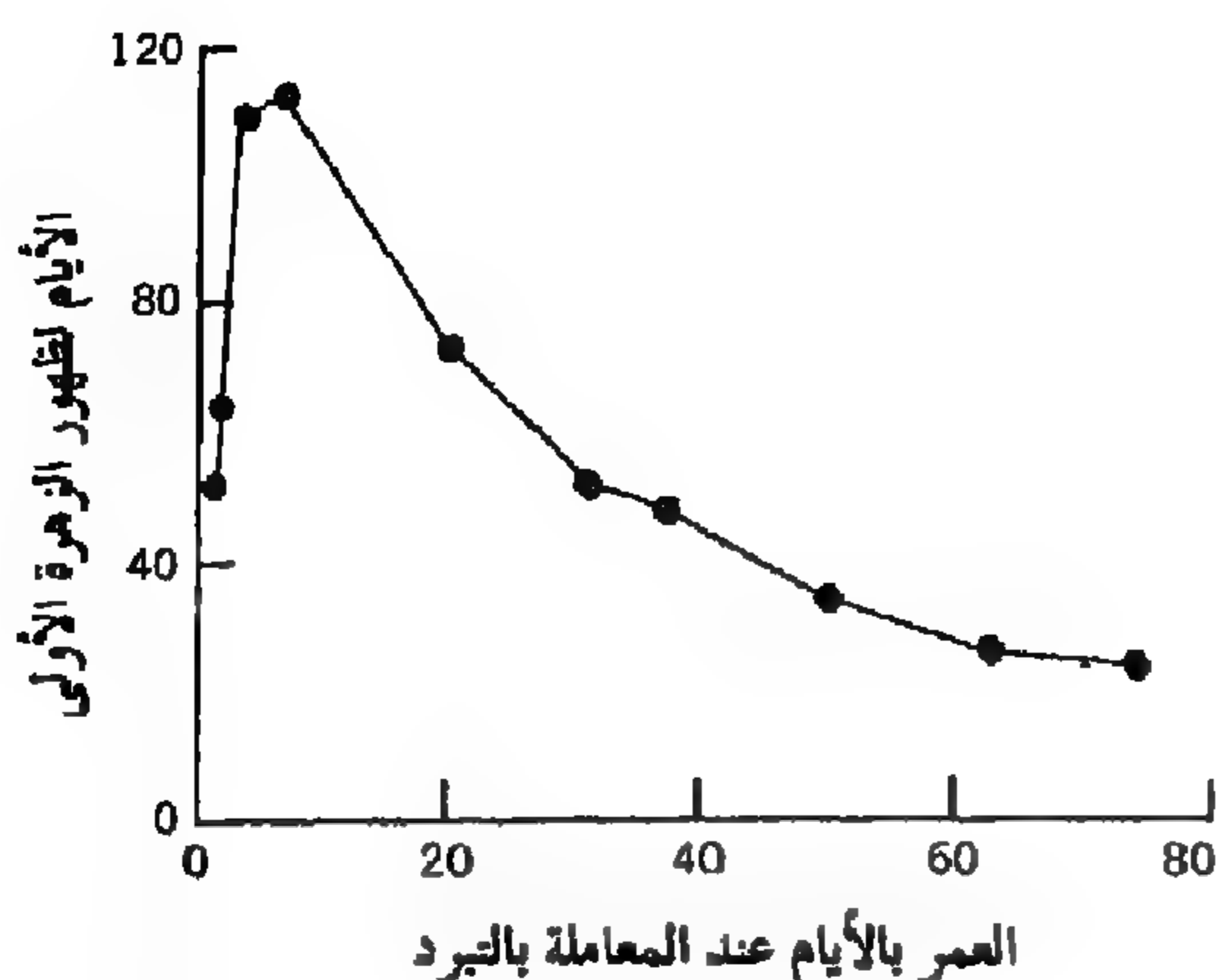
وتجاوبه للمعاملة بدرجات الحرارة المنخفضة. العمر الذي فيه النبات حساساً للمعاملة بالتبريد مختلفا اختلافاً كبيراً ما بين انواع النبات. مثلاً في النجيليات المعاملة في درجات حرارة منخفضة مؤثرة في البذور النابتة ويمكن ان تكون كذلك في الاجنة المتطورة على النباتات الأم (12، 24). شينوهارا Shinohara (28) أورد تأثير المعاملة بالتبريد الجزئي على البذور في حالة نضوج للبازلاء والقمح الشتوى والشعير والفول والفجل المنويزي.

بعكس هذه النباتات، هناك نباتات كثيرة التي تحتاج للتبريد تحتاج فترة معينة من النمو قبل أن تصبح حساسة للمعاملة في درجات حرارة منخفضة. لقد ذكرنا ان نبات السكران ذو الحولين يجب أن يكون في شكله الوردى وأكمل على الأقل 10 أيام من نموه قبل أن يكون حساساً للمعاملة بالتبريد في الحقيقة سركار Sarkar (26) أشار إلى أن أعلا حساسية لنبات السكران لا تصل إلا عندما يصل النبات إلى 30 يوماً من نموه.

ما زال في نباتات أخرى، الحساسية للمعاملة بالتبريد تعتمد على عدد الاوراق المتكونة. مثلاً في نبات الاينوثيرا *oenothera* يحتاج على الأقل وجود ستة إلى ثمانية أوراق لتصبح المعاملة بالتبريد مؤثرة (2) وفي نبات اسبراوتز *brussels sprouts* ثلاثون ورقة (29).

مصطلح «النضوج للتزهير» *ripeness-to-flower* أول من قدمه كلبس Klebs 1913 واستعمل أخيراً للإشارة إلى الوقت الذي فيه النبات حساساً للتزامن الضوئي، يمكن استعماله في دراسة المعاملة بالتبريد. في النباتات التي تحتاج التبريد. فترة النضوج للتزهير تصل عندما يأخذ النبات المعاملة بالتبريد. مدى النمو الخضري كحد أدنى من الاوراق أو السلاميات يمكن استعماله في قياس الوصول إلى فترة النضوج للتزهير من عدمه.

الحاجة إلى فترة معينة من النمو الخضري تقترح تراكم بعض العوامل (يمكن ان يكون مستقبل حافز المعاملة بالبرودة) ضروريا للوصول للحساسية. الحقيقة أن في نباتات كثيرة عدد أدنى من الاوراق يجب وجوده يساند هذه النظرية، حيث أن تكوين اغلب المركبات الموجودة في النبات يرجع أصلها إلى عملية



شكل 21-4 : الحساسية للمعاملة بالتبريد لنبات *Arabidopsis thaliana* عند فترات مختلفة من النمو.

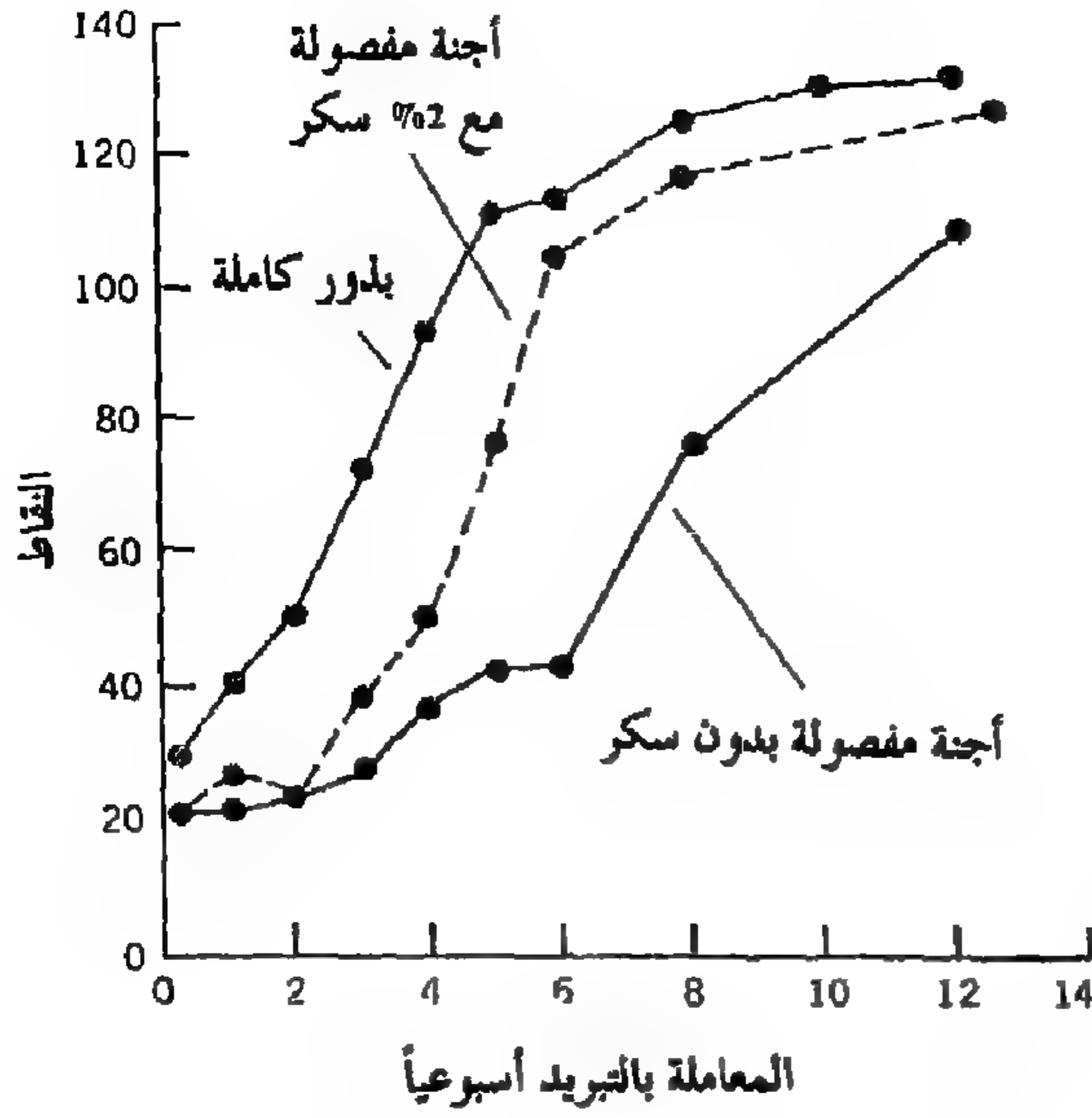
(After K. Napp-Zinn, 1960, *Planta* 54:409 Redrawn from A.C. Leopold, 1964, *Plant growth and development*. New York: McGraw-Hill.)

البناء الضوئي. في تلك النباتات التي يمكن معاملة بدورها بالبرودة (مثل النجليات) مادتنا المقترحة يجب وجودها بكميات كافية، إما أن تكون مكتسبه من النبات الأم أو متكونة خلال نضوج الجنين.

دراسة الحساسية للمعاملة بالتبريد لنبات ارييدوبسيس ثاليانا *arabidopsis thaliana* في فترات مختلفة من نموه أنتجت بيانات مشوقة جداً (20) بذور نبات ثاليانا حساسة جداً للمعاملة بالتبريد. هذه الحساسية تنقص كلما تطورت البادرات إلى وصول حساسية قليلة جداً في الأسبوع الثاني من نموه. مع نمو النبات أكثر هناك تغيير كبير في الحساسية للمعاملة بالبرودة. حساسية النبات تزيد بتقدم عمر النبات. هذه العلاقة يمكن ملاحظتها في شكل (21-4).

يمكن تفسير فقدان الحساسية لنبات ثاليانا في الاطوار الاولى من حياته بأن المواد الغذائية المخزونة في البذور تستنفذ. الزيادة في الحساسية يمكن مقارنتها مع زيادة المواد الكربوهيدراتية الناتجة من التمثيل الضوئي.

زيادة إثبات لعلاقة المواد الكربوهيدراتية في عمليات المعاملة بالتبريد حصل عليها من معاملة أجنة النجيل السيكالي بالبرودة (24). أجنة مفصولة من الاندرسبرم (المواد الغذائية المخزونة) متوفر لها السكر وأملاح معدنية تنتج نباتات كاملة. هذه الأجنة يمكن معاملة بالبرودة. المعاملة بالبرودة تتأخر ولكنها تحدث لو نقصت المواد الكربوهيدراتية (23). انظر شكل (21-5). كما اشار برفز Purvis (23) هذا لا يعني بالضرورة أن السكر فقط يسرع من المعاملة



شكل 21-5 : التطور إلى فعالية المعاملة بالتبريد مع طول فترة المعاملة.

(After O.N. Prurvis. 1961. The Physiological analysis of vernalization. In W. Ruhland, ed., Encyclopedia of Plant physiology 16:76. Berlin: Springer.)

بالبرودة، حيث ان الكربوايدرات الاقل في الانتقال للجنين (مثل الهيمسيلولوز) يمكن أن تستعمل. مع أن لم يوضح تماماً إلى الآن ولكن هناك العديد من الدلائل تساند نظرية استهلاك الكربوايدرات في المعاملة بالتبريد. وفي الحقيقة يمكن ان تكون ضرورية لذلك.

اعكاس المعاملة بالتبريد Devernalization

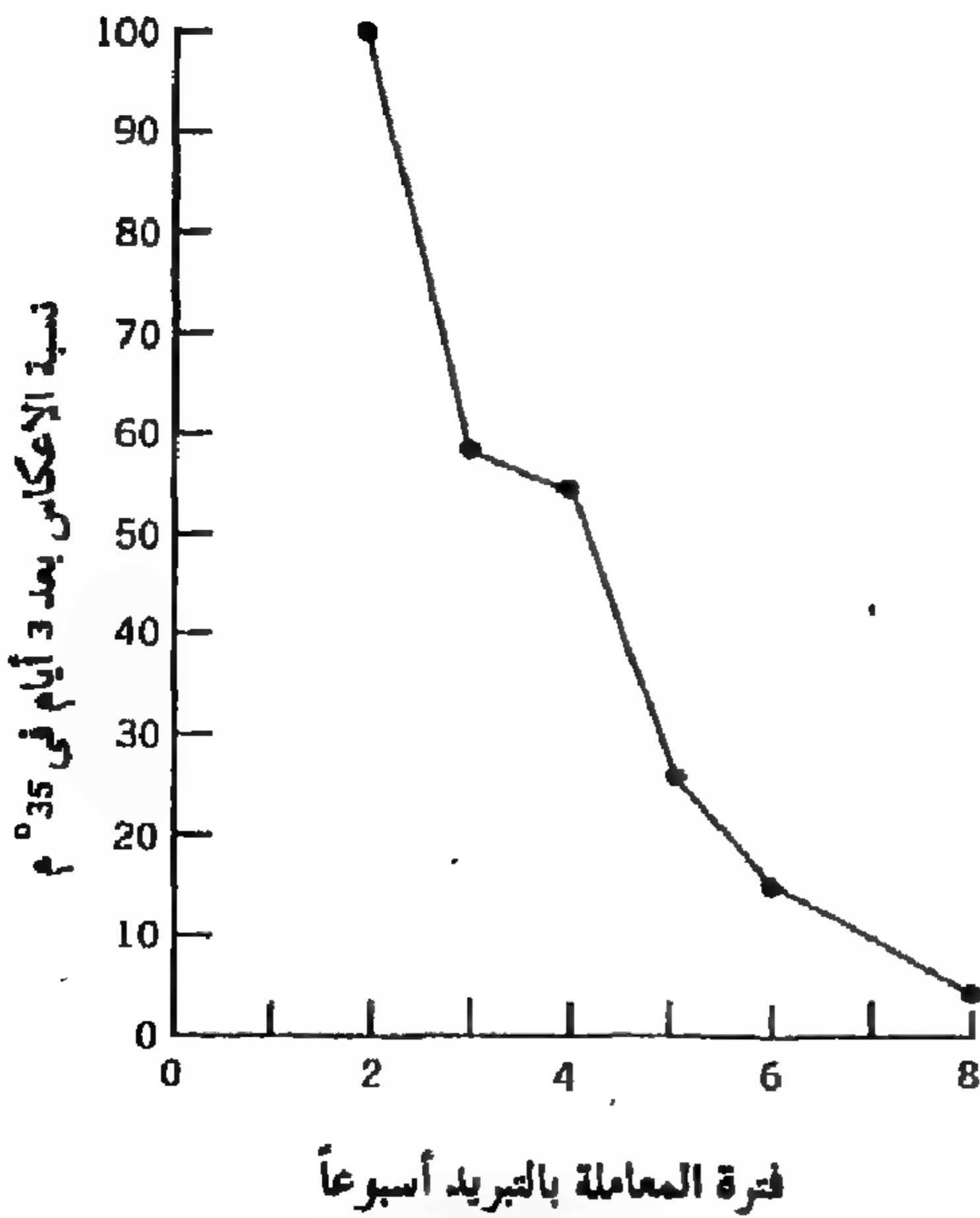
في مناقشتنا للتزامن الضوئي رأينا كيف زيادة التزهير بالضوء الاحمر يمكن اعكاسه بالضوء الفوق الاحمر. كما هو حافز التزهير المتسبب من الضوء الاحمر يمكن اعكاسه فان حافز التزهير المتسبب من المعاملة بالتبريد يمكن اعكاسه كذلك. هذا يمكن ان يعمل في بذور النجيل الشتوى المعامل بالبروده بتجفيف البذور وتخزينها في مكان جاف لعدة اسابيع. البذور تحتفظ بمعاملتها بالبرودة لمدة 6 أسابيع، ولكنها بعد 8 أسابيع تفقد معاملتها تقريبا بالكامل (8).

اكبر عامل مضاد للمعاملة بالبرودة هي درجات الحرارة العالية. هناك كثيراً من الحالات مسجلة فيها المعاملة بالبرودة متبوعة بدرجة حرارة عالية عدم فعالية الاولى. في الحقيقة حتى تبادل درجات حرارة عالية مع درجات حرارة منخفضة خلال فترة المعاملة بالبرودة تضعف من حافز المعاملة بالبرودة.

البحوث القديمة على اعكاس المعاملة بالتبريد في القمح تقول أن تأثير المعاملة بالتبريد يمكن اعكاسه تماماً لو أتبع بتعريض لدرجة حرارة حوالى 35° م. مع ذلك برفز وجريجورى Purvis and Gregory (25) وجدوا ان الاعكاس الكامل في النجيل الشتوى يمكن فقط الحصول عليه بعد فترة قليلة من المعاملة بالتبريد. زيادة مدة المعاملة بالتبريد تزيد من مقاومة النبات للإعكاس بالدرجات الحرارة العالية (شكل 6-21).

في سلالة السكران ذو الحولين يمكن اعكاس المعاملة بالتبريد كذلك. التعريض إلى درجة حرارة عالية حوالى 35° م لمدة من الوقت تعكس تأثير المعاملة بالتبريد (13). مع ذلك لو نبات السكران المعامل بالتبريد بقى فترة 3 إلى 4 أيام في 20° م اعكاس المعاملة بالتبريد يصبح غير ممكن.

بعد التأثير العكسى لدرجات الحرارة العالية يمكن إعادة المعاملة بالتبريد في نباتات كثيرة. المعاملة في درجات حرارة منخفضة مثلاً في نباتات النجيل الشتوى والبنجر والأريديبسس والسكران الخ التى سبق أن عكست فيها المعاملة بالتبريد تسبب نفس تأثير المعاملة بالتبريد لأول مرة.



شكل 6-21: تدرج استقرار النجيل الشتوى للحرارة بزيادة فترة المعاملة بالتبريد.

(After O.N. Purvis and F.G. Gregory. 1952. Ann. Botan. 16:1.)

إحلال الجبرلين محل المعاملة بالتبريد

Substitution of gibberellin for the cold treatment

فى الفصل السابق ناقشنا تأثير الجبرلين على اطالة الساق والتزهير فى النباتات الوردية. كذلك ذكرنا أن إحلال محل المعاملة بالتبريد بالجبرلين لوحظ فقط فى النباتات الوردية مثل السكران. مع ذلك فى النباتات الوردية اقترح ان الجبرلين يمكن أن يزيد من إطالة الساق وليس التزهير. بطريقة غير مباشرة من خلال زيادة طول الساق الجبرلين يمكن ان يزيد من تحكمه فى العوامل التى تقود إلى تكوين الازهار. من النباتات ذات السيقان التى تحتاج التبريد لم ينجح الجبرلين فى إحلال محل احتياجها للبرودة للتزهير.

عوامل أخرى مغيرة للمعاملة بالبرودة

Other modifying factors in the vernalization process

يمكن الاعتقاد أن المعاملة بالبرودة تقريبا تعتمد على سلسلة من الخطوات البايوكيميائية التى تقود إلى إنتاج مادة نشطة، وجود الماء والاكسجين لا يمكن الاستغناء عنهما فى معاملة البذور بالبرودة. الماء لتنشيط الأنزيمات الموجودة فى البذور والاكسجين لإنتاج الطاقة من التنفس.

الماء: لا يمكن أن تؤثر معاملة البذور بالبرودة إلا اذا إمتصت البذور قليلا من الرطوبة. برفز (24) أشار أن رطوبة كافية يجب وجودها لاجداث قليلا ولكن درجة من الانبات المرئي. فى النجيل الشتوى وجدت أن الماء الممتص يجب أن يكون 50% من الوزن الجاف لاجداث المعاملة بالتبريد.

الاكسجين: البذور التى تحفظ فى جوّ كامل من النيتروجين مع توفر لها الماء الكافى لا تؤثر فيها المعاملة بالتبريد (8). مع أن الاحتياج من الاكسجين قليلا ولكنه ضرورياً. كذلك الاكسجين ضروريا للمعاملة بالتبريد فى النباتات الكاملة كما فى نبات السكران، للتوضيح اكثر انظر مراجعة كوارد Chouard (3). فى الواقع التنفس عامل ضرورى للمعاملة بالتبريد. هذا الاستنتاج حصل على دعم

دراسة تأثير مثبطات التنفس على المعاملة بالتبريد. استجابة القمح الشتوى اختصرت كثيراً باستعمال هذه المثبطات (4).

ملخص Summary

مناقشتنا للمعاملة بالبرودة قدّمت بشكل عام، شملنا فيها كل المواضيع التي لها علاقة بقدر الامكان. الوصف العام كان مقتصرأً على تلك المواضيع الاساسية للمعاملة بالتبريد. بدون شك تعرضنا لاستعراض بعض المواضيع الاقل الأهمية ولكنها مهمة في هذه الظاهرة. مع ذلك في مناقشتنا تعرفنا على بعض النباتات التي لا تزهر إلا اذا عرضت لفترة طويلة من درجات الحرارة المنخفضة. في نباتات أخرى الاحتياج إلى درجات حرارة منخفضة ليس بالضرورة، ولكنها اذا عوملت تختصر الوقت للزهير. لازل في نباتات أخرى لا يوجد أى احتياج للمعاملة بالبرودة للزهير.

العامل الاساس للمعاملة بالتبريد هي درجة الحرارة المنخفضة التي هي مؤثرة في غياب الاكسجين والماء وكمية كافية من الكربوايدرات اللازمة لعملية التنفس. عندما يعامل النبات بالبرودة يمكن اعكاس هذه المعاملة بدرجات حرارة عالية وفي حالات أخرى يمكن اعادة معاملتها بالتبريد بتعريضه أخرى لدرجة حرارة منخفضة.

كما هو في التزامن الضوئي توجد مسافة طويلة بيننا وبين فهم المعاملة بالتبريد. المعالجة الطبيعية التي تقود الى المعاملة بالتبريد للنبات أو الجزء الأكبر منها اصبح واضحاً. مع ان البحث البايوكيميائي للعملية متأخراً. فهم مستقبل حافز المعاملة بالتبريد والتعرف على المكونات الداخلة في سلسلة التفاعلات التي تقود إلى تخليق المادة النشطة مسائل تحتاج للبحث. الدور البايوكيميائي للجبرلين والفرنلين والفلورجين (الهرمون الزهري) يحتاج للتوضيح. إجابة مسائل كهذه صعبة ولكنها ممكنة الوصول إليها. لو أخذنا في الحسبان تقدم العلم الحديث يمكننا ان نصل إلى هذه الاجابة في اسرع مما نتصور.

REFERENCES

1. Bonner, J., and A. W. Galston. 1952. *Principles of plant physiology*. San Francisco: W. H. Freeman.
2. Chouard, P. 1952. Les facteurs du milieu et les mécanismes régulateurs du développement des plantes horticoles. *Rep. Intern. Hort. Congr.* 13:17.
3. Chouard, P. 1960. Vernalization and its relations to dormancy. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 11:191.
4. Chouard, P., and P. Poignant. 1951. Recherches préliminaires sur la vernalisation en présence d'inhibiteurs de germination et de respiration. *Compt. Rend. Acad. Sci. (Paris)* 23:103.
5. Chroboczek, E. 1934. A study of some ecological factors influencing seed-stalk development in beets (*Beta vulgaris* L.). *Mem. Cornell Agr. Expt. Sta.* 154:1.
6. Curtis, O. F., and H. T. Chang. 1930. The relative effectiveness of temperature of the crown as contrasted with that of the rest of the plant upon flowering of celery plants. *Am. J. Botan.* 17:1047.
7. Gott, M. B., F. G. Gregory, and O. N. Purvis. 1955. Studies in vernalization of cereals. XIII. Photoperiodic control of stages in flowering between initiation and ear formation in vernalized and unvernallized Petkus winter rye. *Ann. Botan.* 19:87.
8. Gregory, F. G., and O. N. Purvis. 1938. Studies in the vernalization of cereals. III. The use of anaerobic conditions in the analysis of the vernalizing effect of low temperature during germination. *Ann. Botan.* 2:753.
9. Hänsel, H. 1953. Vernalization of winter rye by negative temperatures and the influence of vernalization upon the lamina length of the first and second leaf in winter rye, spring barley, and winter barley. *Ann. Botan.* 17:417.
10. Lang, A. 1951. Untersuchungen über das Kältebedürfnis von zweijährigem *Hyoscyamus niger*. *Der Züchter.* 21:241.
11. Lang, A. 1952. Physiology of flowering. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 3:265.
12. Lang, A. 1961. Auxins in flowering. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 14:909. Berlin: Springer.
13. Lang, A., and G. Melchers. 1947. Vernalization und Devernalization bei einer zweijährigen Pflanze. *Z. Naturf.* 2b:444.
14. Leopold, A. C. 1964. *Plant growth and development*. New York: McGraw-Hill.
15. McKinney, H. H. 1940. Vernalization and the growth-phase concept. *Botan. Rev.* 6:25.
16. Melchers, G. 1936. Versuche zur Genetik und Entwicklungsphysiologie der Blühreife. *Biol. Zbl.* 56:567.
17. Melchers, G. 1937. Die Wirkung von Genen, tiefen Temperaturen und blühenden Pfropfpartnern auf die Blühreife von *Hyoscyamus niger* L. *Biol. Zbl.* 57:568.
18. Melchers, G. 1939. Die Blüh hormone. *Ber Dtsch. Botan. Ges.* 57:29.
19. Melchers, G., and A. Lang. 1948. Die Physiologie der Blütenbildung. *Biol. Zentr.* 67:105.
20. Napp-Zinn, K. 1960. Vernalisation, Licht und Alter bei *Arabidopsis thaliana* (L.) Heynh. I. Licht und Dunkelheit während Kalte- und Wärmebehandlung. *Planta* 54:409.
21. Purvis, O. N. 1934. An analysis of the influence of temperature during germination on the subsequent development of certain winter cereals and its relation to length of day. *Ann. Botan.* 48:919.

22. Purvis, O. N. 1940. Vernalization of fragments of embryo tissue. *Nature* 145:462.
23. Purvis, O. N. 1947. Studies in vernalization of cereals. X. The effect of depletion of carbohydrates on the growth and vernalization response of excised embryos. *Ann. Botan.* 11:269.
24. Purvis, O. N. 1961. The physiological analysis of vernalization. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of plant physiology* 16:76. Berlin: Springer.
25. Purvis, O. N., and F. G. Gregory. 1952. Studies in vernalization of cereals. XII. The reversibility by high temperature of the vernalized condition in Petkus winter rye, *Ann. Botan.* 16:1.
26. Sarkar, S. 1958. Versuche zur Physiologie de Vernalisation. *Biol. Zentralbl.* 77:1.
27. Schwabe, W. W. 1954. Factors controlling flowering in the chrysanthemum. IV. The site of vernalization and translocation of the stimulus. *J. Exptl. Botan.* 5:389.
28. Shinohara, S. 1959. *Genecological studies on the phasic development of flowering centering on the Cruciferous crops, especially on the role of vernalization on ripening seeds*. Shizuoka Prefecture Agr. Expt. Sta. Tech. Bull. 6:1.
29. Stokes, P., and K. Verkerk. 1951. Flower formation in Brussels sprouts. *Mededel. Landbouwhogeschool Wageningen* 50:141.
30. Wellensiek, S. J. 1961. Leaf vernalization. *Nature* 192:1097.
31. Wellensiek, S. J. 1962. Dividing cells as the locus for vernalization. *Nature* 195:307.
32. Wellensiek, S. J. 1964. Dividing cells as the prerequisite for vernalization. *Plant Physiol.* 39:832.

الفصل الثانى والعشرون

السكون Dormancy

مقدمة Introduction

عامة معظمنا يعتقد أن نمو النبات عملية مستمرة من الانبات إلى الموت. مع ذلك معظم النباتات تشهد فترة في دورة حياتها عندها يتوقف فيها النمو مؤقتاً، أو على الأقل يبطأ إلى نقطة لا يمكن أن يرى بالعين المجردة. من الملفت للنظر أن هذا الوضع يلاحظ عامة في البذور والبراعم، اجزاء النبات التى لها علاقة بتكاثر النبات أو استمرارية تطوره.

النمو يمكن أن يتوقف بسبب العوامل البيئية الغير ملائمة مثل نقصان الماء. مثلاً البذور لا تنبت تحت عوامل الجفاف ولكنها تنبت بسرعة إذا أمتصت الماء. كذلك يمكن أن يتوقف النمو بسبب تركيز بعض مشبطات النمو، أو يمكن يسببه مكانيا مجرد وجود تركيبات مغطية قوية لا تسمح بزيادة النمو. وجود أغشية أو قصرة البذور غير نفاذة للماء أو للأكسجين يمكن كذلك ان تمنع النمو. أخيراً بذور وبراعم كثيرة تحتاج لعوامل خاصة من الضوء ودرجة الحرارة حتى تبدأ الانبات.

هناك فرق ما بين ايقاف النمو بسبب نقصان بعض العوامل الخارجية الضرورية (مثل الماء) وإيقاف النمو بسبب عوامل داخلية مثل وجود مشبط للنمو. مثلاً البذور لا تنبت إلا فى وجود الماء. إيقاف النمو بسبب نقصان بعض العوامل الخارجية الضرورية تسمى السكون. مع ذلك كثير من البذور والبراعم لا تستطيع النمو حتى فى وجود الماء بسبب عوامل داخلية فى هذه الحالة تسمى حالة توقف rest stage. استعمال هذين المصطلحين تسبب الارتباك ولا تساعد فى شيء وحيث أن النتيجة إيقاف النمو growth suspension واحدة لا يوجد أى سبب لماذا لا نشمّل الإثنين تحت مصطلح واحد وهو السكون.

مميزات السكون Advantages of dormancy

في المناطق المعتدلة هناك فروق موسمية كبيرة في درجات الحرارة تتراوح ما بين 100° ف في منتصف الصيف إلى تحت الصفر في منتصف حرارة الشتاء. من الواضح أن معظم النباتات لا تستطيع أن تعيش في درجة حرارة الشتاء المنخفضة في حالة نمو خضري أو نمو زهري. لذلك في كثير من النبات السكون في البذور والبراعم يبدأ في بداية البرودة في فصل الشتاء، سامحاً للنبات أن يمر الشتاء بدون أو بقليل من الضرر. في مناطق الجنوب من الولايات المتحدة وكندا مثلاً غزو الشوفان البري يسبب مشكلة خطيرة بسبب قدرة البذور على الحياة خلال فصل الشتاء في حالة سكون وبعدها تنبت في الربيع التالي. وبالعكس بذور بعض الأعشاب الضارة الأخرى لها فترة سكون قصيرة وتنبت في الخريف وتموت خلال فصل الشتاء القاسي الذي هو صفة من صفة مناطق الوسط الغربي الشمالي في الولايات المتحدة الأمريكية northern midwest areas.

أهمية السكون في النباتات النامية في المناطق الجافة واضحة. بالتأكيد أهميتها للنبات لو أوقف الانبات والنمو عندما تسقط كمية قليلة من المطر في هذه المناطق. البذور الباقية في حالة سكون ولكنها حية إلى حين وجود كمية كافية من الماء لها فرصة كبيرة من المعيشة. والمثال الأكثر غرابة لأهمية السكون في تكيف النبات مع البيئة الجافة يمكن إيجاده في دراسة شجيرة الكويول quayule. في هذا النبات القشرة المحاطة بالبذرة تحتوي على مادة مثبطة للانبات تجعل البذور في حالة سكون. مع ذلك في حالة سقوط المطر الغزير يحدث تخفيف لهذا المثبط ويسمح للانبات.

وعند الحديث على أهمية السكون يجب علينا ذكر كيف عدم نفاذية قصرة البذرة للماء تساعد في الحفاظ على نوع النبات. هذا النوع من قصرة البذور موجود في بعض أنواع اللبلاب convolvulus النامية في بعض المناطق الجافة. حتى تمتص هذه البذور الماء وتنبت يجب أن تكسر قصرتها. مع ذلك النفاذية للماء تحدث بالتدريج على فترة طويلة من الزمن. الميزة هنا أنه لا يمكن حدوث انبات جميع البذور في وقت واحد، ولكن عدد معين ينبت كل سنة. لهذا لا

يمكن أن ينتهي جميع هذا النوع من النبات خلال طور البادرات الحساس للعوامل البيئية الغير ملائمة.

السكون فى النبات له منفعة ومضار للانسان. فترة السكون المؤقتة فى كثير من بذور النجيل تسمح للحصاد والتخزين واخيراً الإستعمال كغذاء. لولا هذا هذه البذور يمكن ان تنبت فى الحقل ولا يمكن استعمالها. مع ذلك قدرة بعض بذور الاعشاب للبقاء فى حالة سكون لعدة سنوات فى التربة بسبب إزاجا كبيراً. خلال حرث الأرض، السكون فى كثير من هذه البذور ينتهى سامحاً لها فى منافسة المحاصيل الاقتصادية المزروعة فى الارض. القضاء أو حتى التحكم فى كثير من هذه الاعشاب تقريبا غير ممكن. لا يمكن ايجادها كلها فى نفس الوقت فى حالة بادرات حساسة أو فى حالة نمو خضرى. مع أن بعضها أنبتت بسبب تحريك الارض فى الحراثة. هناك دائماً بعض البذور التى تبقى فى حالة سكون فى التربة. لذلك كل سنة يواجه الفلاح نفس المشكلة إنبات بعض وليس كل بذور الاعشاب يستطيع أن يقضى على تلك التى أنبتت وليس له أى تحكم فى البذور الباقية فى حالة سكون فى التربة.

السكون فى البذور Seed dormancy

عملية الانبات يمكن تعريفها بسلسلة الخطوات من امتصاص الماء والتى تقود إلى تمزيق القصرة بالجدير (الجذر الجنينى) أو الريشة. انقسام الخلايا وتوسعها فى الجنين والزيادة العامة فى نشاط التحول الغذائى تصاحب هذه الخطوات. مع أن الانبات الحقيقى يبدأ قبل تمزيق القصرة بكثير فان الانبات يقاس فى العادة بظهور الجدير أو الريشة من القصرة. ايقاف أى خطوة من الخطوات التى تقود إلى الانبات يمكن والمؤكد يسبب حالة سكون. سأقتصر على العوامل المختلفة المسببة للسكون والطرق المختلفة لانهاء السكون.

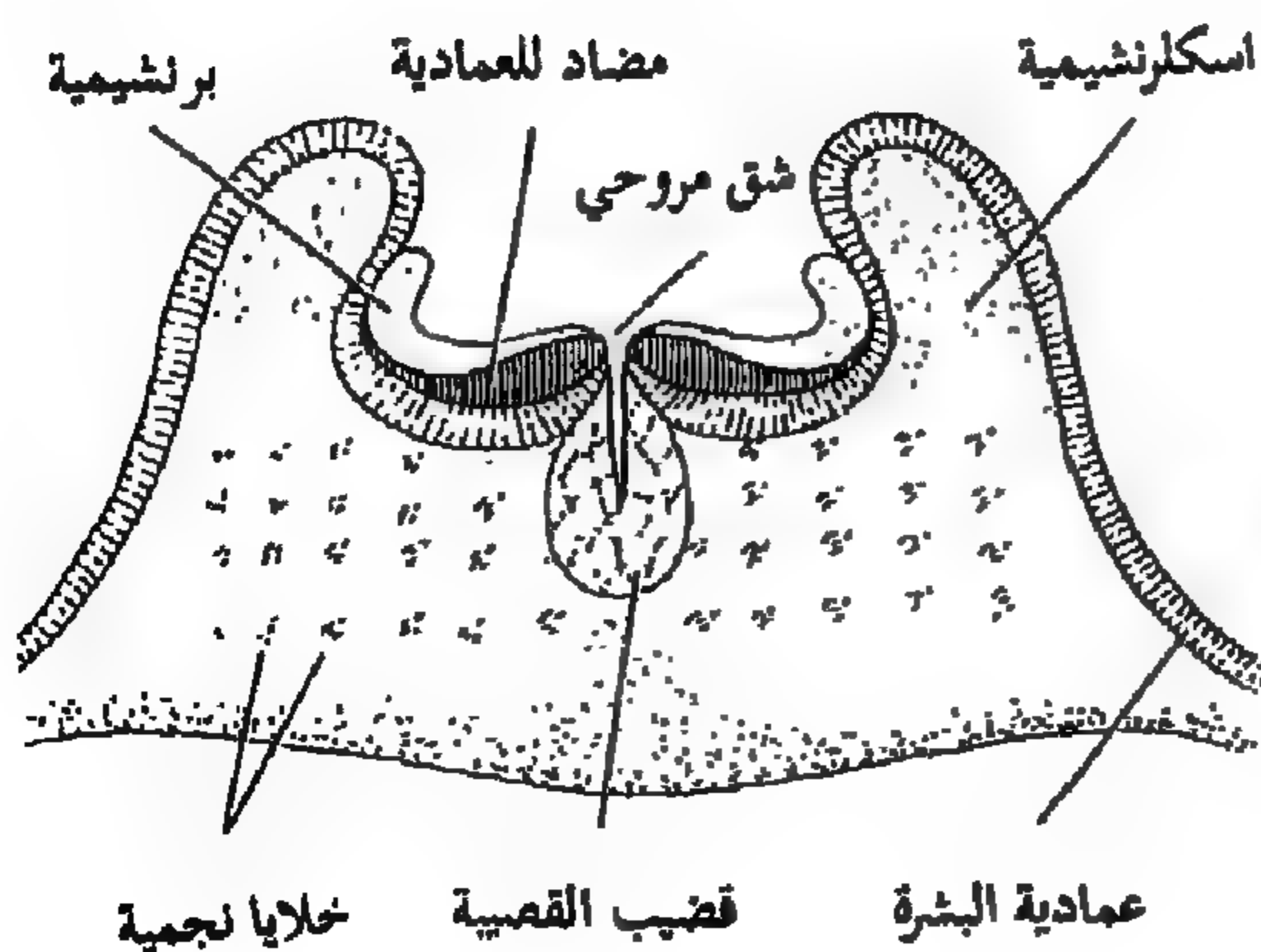
انبات البذور يمكن ان يتوقف بغياب بعض العوامل الخارجية التى هى ضرورية لحدوث هذه العملية. لذلك فى غياب الماء أو درجة الحرارة المناسبة

أو الخليط المناسب من الغازات يتوقف الانبات. مع ذلك بذور كثيرة يمكن ايجادها في عوامل مهيئة للانبات ولكنها لا تنبت. هذه بسبب بعض العوامل الداخلية. يمكن ان تكون القصرة القوية الغير نفاذة للماء أو الغازات أن تقاوم نمو الجنين. أو عدم نضوج الجنين أو احتياجه لفترة بعد النضوج أو الاحتياج لاضاءة معينة أو درجة حرارة معينة أو وجود مادة تمنع الانبات.

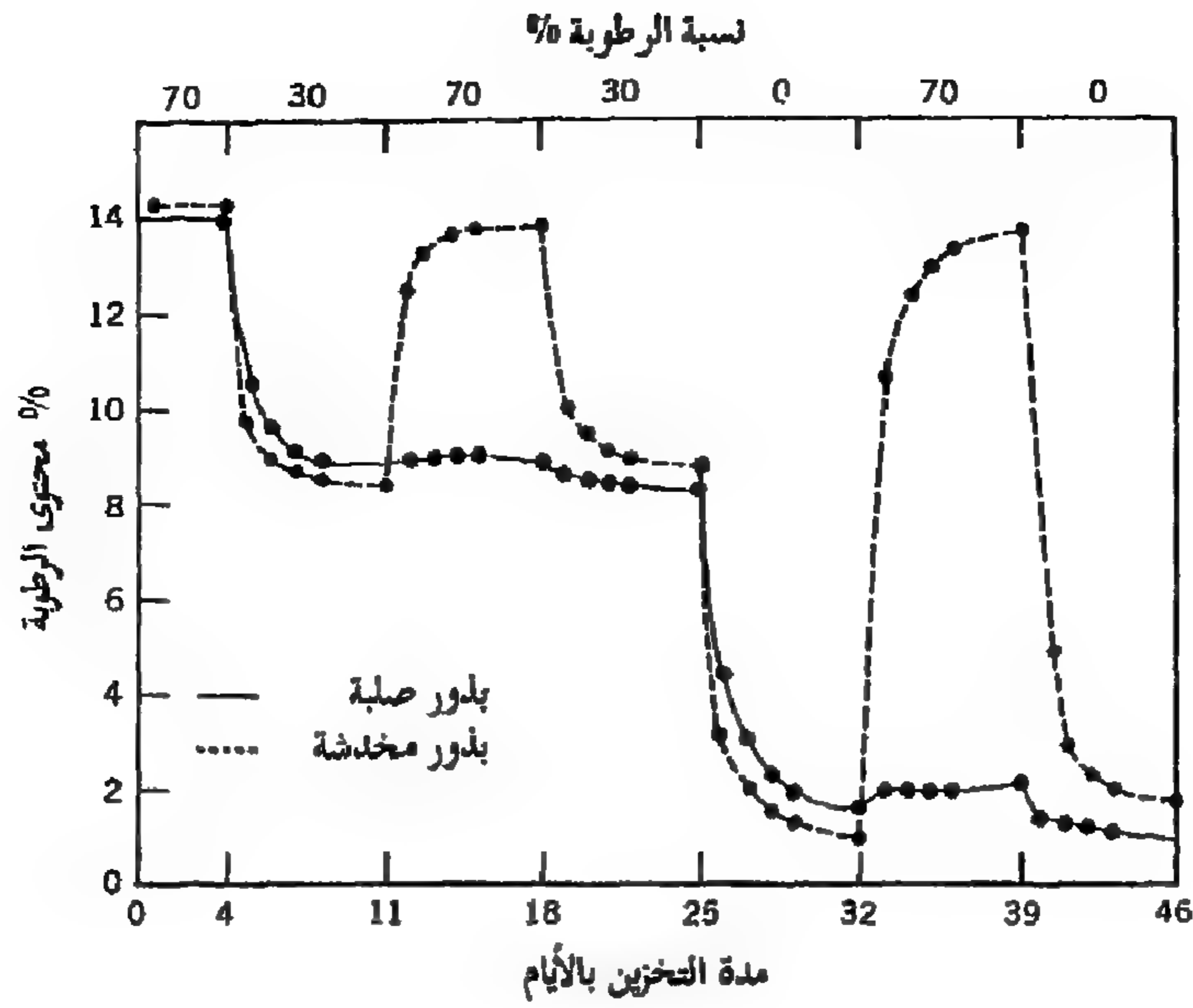
القصرة القوية Hard seed coat

كما ذكر سابقا القصرة يمكن أن تسبب السكون بثلاثة طرق 1- بحرمان البذرة من الماء 2- بحرمان البذرة من الغازات 3- بمقاومة نمو الجنين

حرمان البذرة من الماء Depriving the seed of water : نباتات كثيرة تنتج بذور ذات قصرة قوية غير نفاذة للماء. في هذا المجال العائلة البقولية leguminosae لها اكبر عدد من الانواع (18). زيادة على ان بذور البقوليات لها قصرة قوية كذلك لها غطاء خارجي شمعي (31). بعض هذه البذور غير نفاذة تماماً للماء. عامل قوة القصرة في البذور عاملاً وراثياً. مع ذلك على الاقل في حالة واحدة قوة القصرة تحددها عوامل خارجية. كروكر Crocker (11) لاحظ بذور القرنفل الابيض الحلو wahite sweet clover تكون قصرتها قوية عندما تنضج خلال فصل ساخن جاف، ولكنها غير قوية عندما تنضج خلال جو ممطر.



شكل 1-22 : رسم تخطيطي لبذرة شجرة الترمس lupine يوضح الجزأ الأوسط من الصرة hiluin والأنسجة الملاصقة.
(After E.O. Hyde. 1954. Ann. Botan. 1:241.)



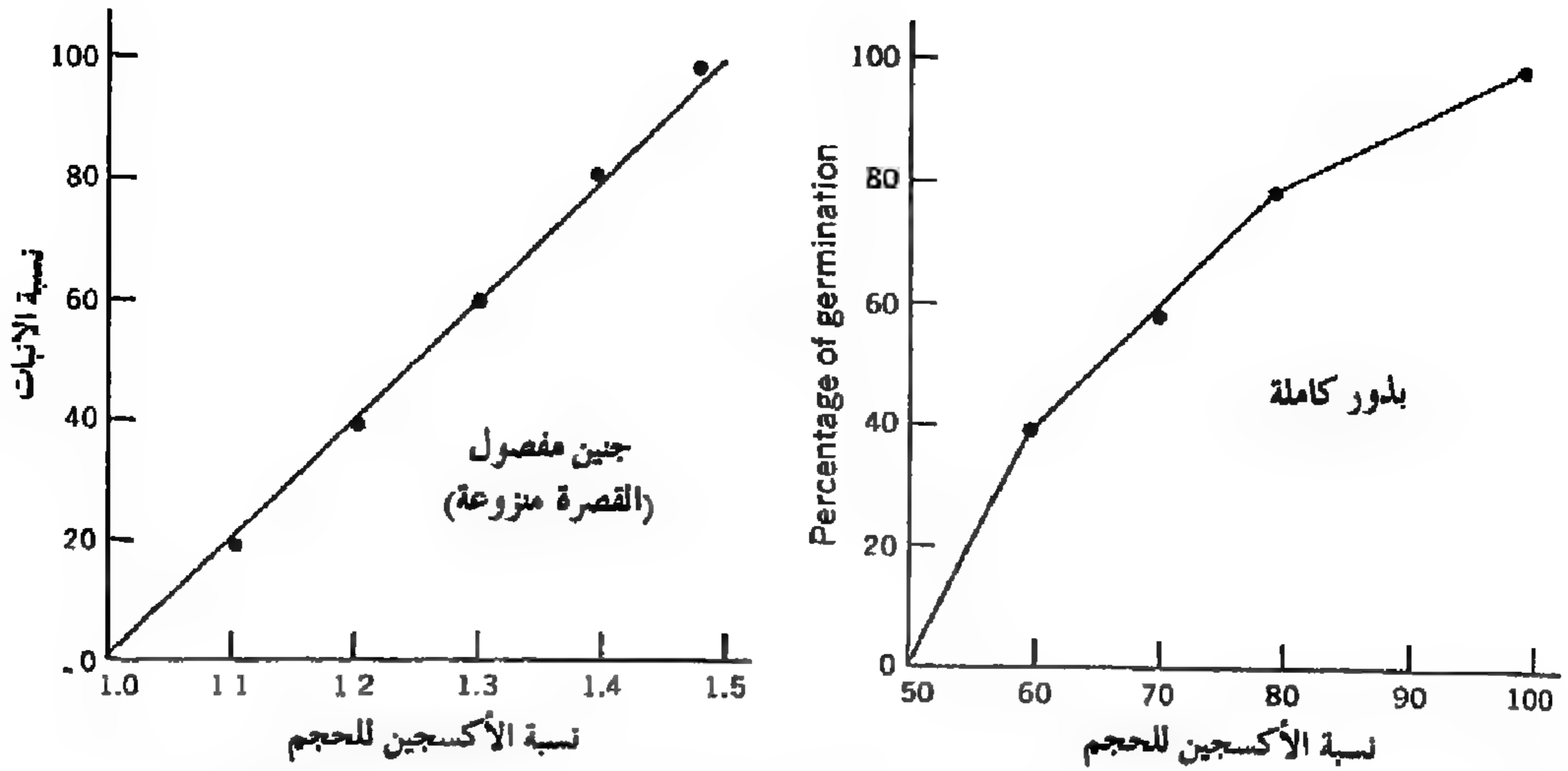
شكل 2-22 : التغير في المحتوى المائي لبذور القرنفل الأبيض متنقلة مرة بعد الأخرى إلى حجرات تحتوى على نسب مختلفة من الرطوبة النسبية.
(After E.O. Hyde. 1954. Ann. Botan. 18:241.)

هايد (Hyde 25) في دراسة لبعض بذور البقوليات وصف طريقة جيدة للتحكم في الماء الداخل إلى البذور. في بعض بذور البقوليات (مثل *lupinus arboreus*) الماء يدخل فقط من النقيز *hilum*. هايد وجد أن امتصاص الماء بهذه البذور يتحكم فيه نسيج هيجروسكوبى يتكون من شق *hilar fissure* (شكل 1-22). عندما تكون الرطوبة النسبية عالية النسيج يتنفخ ويقفل الشق لمنع امتصاص الماء، وعندما تكون الرطوبة النسبية منخفضة يفتح الشق يسمح للبذرة أن تجف.

هذا يعنى جفاف البذرة لابد الحدوث، تحت هذه الظروف يمكن التأكد منها بقياس المحتوى المائي لبذور القرنفل الأبيض معامل القصه *scarified* والغير معامل *unscarified* بعد تعريضها إلى درجات رطوبة مختلفة. هذه البذور لها نفس طريقة تحكم امتصاص الماء كما في بذور الترمس. المحتوى المائي للبذور التى قصرتها لم تعامل لن تزيد عند نقلها من نسبة رطوبة منخفضة إلى عالية وتنخفض عند تنقل البذور من نسبة رطوبة عالية إلى منخفضة. المحتوى المائي للبذور الذى عوملت

قصرتها بالعكس تزيد وتنقص بالنسبة للمعاملة بالرطوبة كما يتوقع من بذور نفاذة للماء. معاملة القصرة scarification تجعل القصرة نفاذة للماء، أو الغازات. العلاقة المذكورة اعلاه موضحة في شكل (2-22).

حرمان البذرة من الغازات Depriving the seed of gases : من الغريب أن بذور كثيرة نفاده للغازات (31). المثال المعروف لعدم النفاذية هذه هو الزنتيوم xanthium. في ثمرة bur الزنتيوم هناك بذرتين أحدها في الجانب العلوي وتسمى البذرة العلوية والآخرى في الجانب السفلي وتسمى البذرة السفلية. كروكر Crocker (10) وجد أن قصرة البذرتين نفاذه للماء وأن البذرة السفلية تنبت بسرعة تحت ظروف عادية من الرطوبة ودرجة الحرارة. البذرة العلوية لا تنبت تحت هذه الظروف إلا إذا كان القصرة تقبت أو نرعت. مع هذا لو البذرة العلوية وضعت تحت نسبة عالية من الأكسجين فإنها تنبت بسرعة. أجمع كروكر أن قصرة البذرة العلوية تحدد دخول الأكسجين إلى الجنين إلى حد عدم وصول الحد الأدنى من الأكسجين اللازم للأنبات. تعرض البذور لتركيزات عالية من الأكسجين يتغلب على توقف الأنبات. بحوث أخيراً قام بها شل Shull (44، 45) وتورنتن thornton (48) أوضحوا دقة ملاحظة كروكر. لقد شرحوا بوضوح أن الجنين العريان من البذرة العليا والسفلى يحتاج إلى كمية أقل من الأكسجين من البذرة الكاملة، وزيادة درجة الحرارة تقل احتياجها من الأكسجين. الجنين العريان من البذرة العليا يحتاج 1.5% O_2 في 21°م و 0.9% O_2 في 30°م لاعطاء 100% أنبات. عندما تترك البذرة العليا كاملة احتياجها من الأكسجين يزيد بكمية كبيرة حتى تنبت. تحتاج إلى أكسجين صافي في 21°م و 80% أكسجين في 30°م لتعطى 100% أنبات. بعض نتائج تورنتن موضحة في شكل 2-22. لم يوضح إلى حد الآن ما إذا كان تحديد كمية الأكسجين بقصرة البذرة تؤخر التحول الغذائي لدرجة تمنع الأنبات، وإلا تركيزات عالية من الأكسجين لها مهام أخرى التي تزيد من الأنبات. مثلاً ويرنج وفودا Wareing and Foda (61) يعتقد أن تركيزات مرتفعة من الأكسجين تسبب تأكسد مشط موجود في البذرة العليا ولهذا يسمح للأنبات.



شكل 3-22 : تأثير الأكسجين على إنبات بذور الزنثيوم العلوية. درجة الحرارة 21°م لاحظ الفرق الكبير في الاحتياج للأكسجين للإنبات ما بين الجنين والبذور الكاملة.

(Data from N.C. Thornton, 1935. Contri. Boyce Thompson Inst. 10:201.)

مقاومة نمو الجنين Mechanically restricting the growth of the embryo : القصرة
يمكن ان تكون نفاذة للماء والاكسجين ولكنها تؤثر في حالة السكون في البذرة. مثلاً بذور نبات الأمرنيس (amaranthus retroflexus) لها قصره نفاذة للماء والاكسجين ولكنها قوية تقاوم زيادة الجنين (32). هذه البذور احياناً تبقى في حالة سكون ولكنها حية لعدة سنوات.

عندما يمنع الانبات بمقاومة القصرة لنمو الجنين أو عدم نفاذيتها للماء أو الاكسجين، ممكن انهاء حالة السكون بمعاملة القصرة scarification. هذا المصطلح استعمل لتعريف معاملة القصرة لتصبح نفاذة للماء و أو الاكسجين أو إضعاف القصرة حتى لا تقاوم نمو الجنين. المعاملة ممكن تعمل بعدة طرق يمكن تقسيمها إلى قسمين عامين (1) المعاملة الميكانيكية mechanical scarification و (2) معاملة كيميائية chemical scarification. المعاملة الميكانيكية للبذور ذات القصرة الصلبة تتأثر بأى معاملة التي تشق أو تخدش القصرة مثل رج البذور مع أى مادة حكاكة (مثل الرمل) أو تجريح أو ثقب القصرة بسكين. الشقوق أو الجروح الناتجة من هذه المعاملة تزيد الانبات بنقصان مقاومة القصرة لأخذ الماء و أو الأكسجين ونمو الجنين.

المعاملة الكيميائية كذلك مؤثرة في انهاء السكون المسبب بالقصرة. اغماس البذور في حامض مركز مثل حامض الكبريتيك أو في المذيبات العضوية مثل الاسيتون أو الكحول ينهى هذا النوع من السكون. حتى الماء المغلى يمكن ان يكون معاملة مؤثرة في هذه الحالة. كما هو فى المعاملة الميكانيكية، المعاملة الكيميائية تنهى السكون باضعاف القصرة.

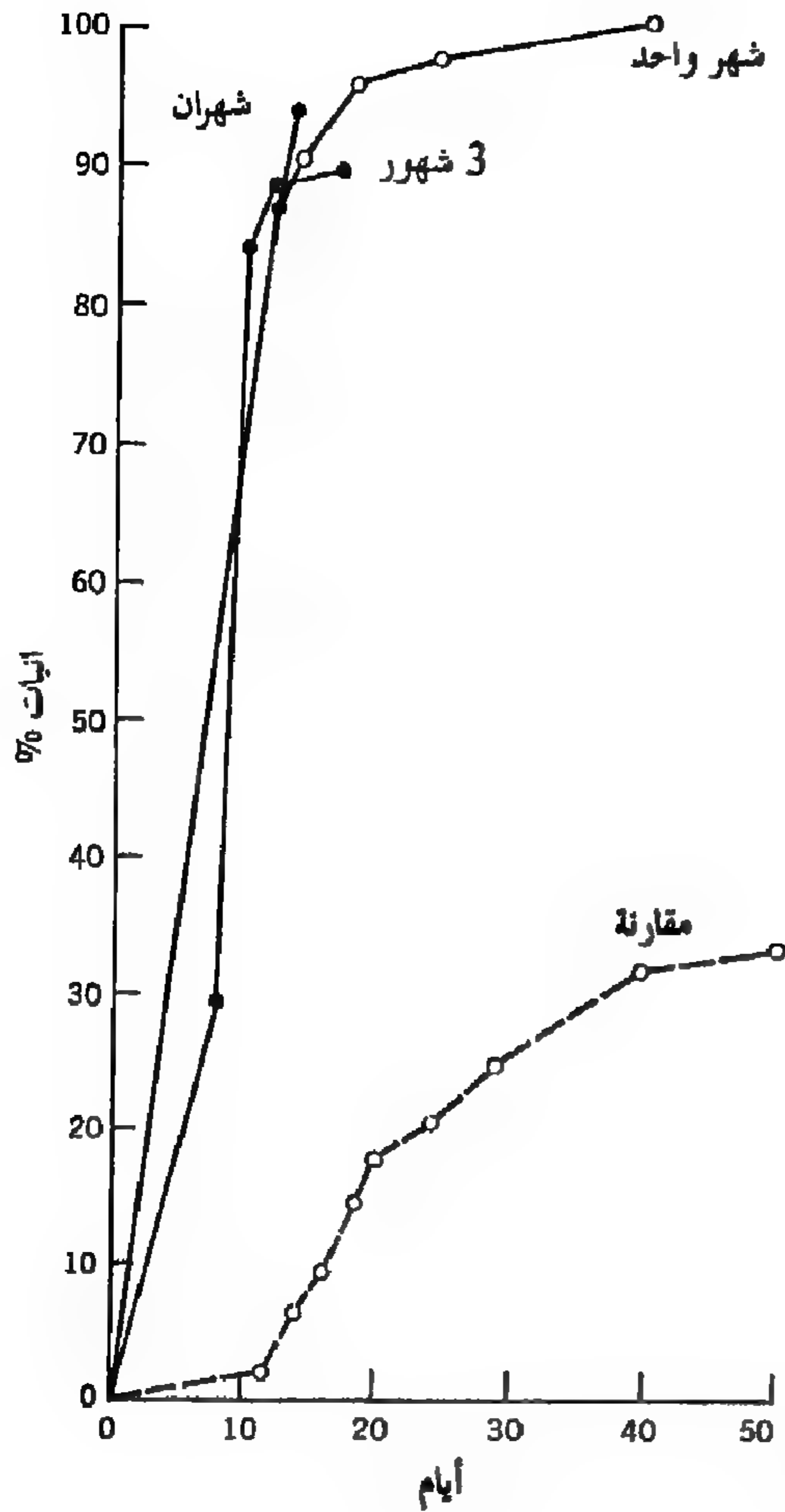
عدم نضوج الجنين Immature embryo

عدم انبات البذور يمكن أن يكون نتيجة لتطور جزئى للجنين. الانبات يحدث فقط عندما يكمل تطور الجنين، هذا يمكن حدوثه خلال أو قبل عملية الانبات (31). السكون بسبب عدم نضوج الجنين يمكن ايجاده فى العائلة الاركيدية orchidaceae والعائلة البيضاوية ovobancheae وبعض انواع الدريدار fraxinus والحوذان ranunculus، السكون بسبب عدم نضوج الجنين يمكن انهاؤها فقط بالسماح للجنين لانهاء تطوره داخل البذرة فى عوامل مهياة للانبات.

ما بعد النضوج After ripening

عدد كبير من النباتات تنتج بذور لا تنبت فى الحال، ولكنها تنبت بعد فترة من الزمن تحت ظروف ملائمة للانبات. عامل معتمد عليه الانبات فى هذا النوع من البذور هو فترة ما بعد النضوج. فى الطبيعة يحدث ما بعد النضوج خلال الفترة ما بين سقوط البذرة فى الارض فى الخريف وانباتها فى الربيع التالى. خلال هذا الوقت البذور تكون مغطاة بالاوساخ وثلج الشتاء.

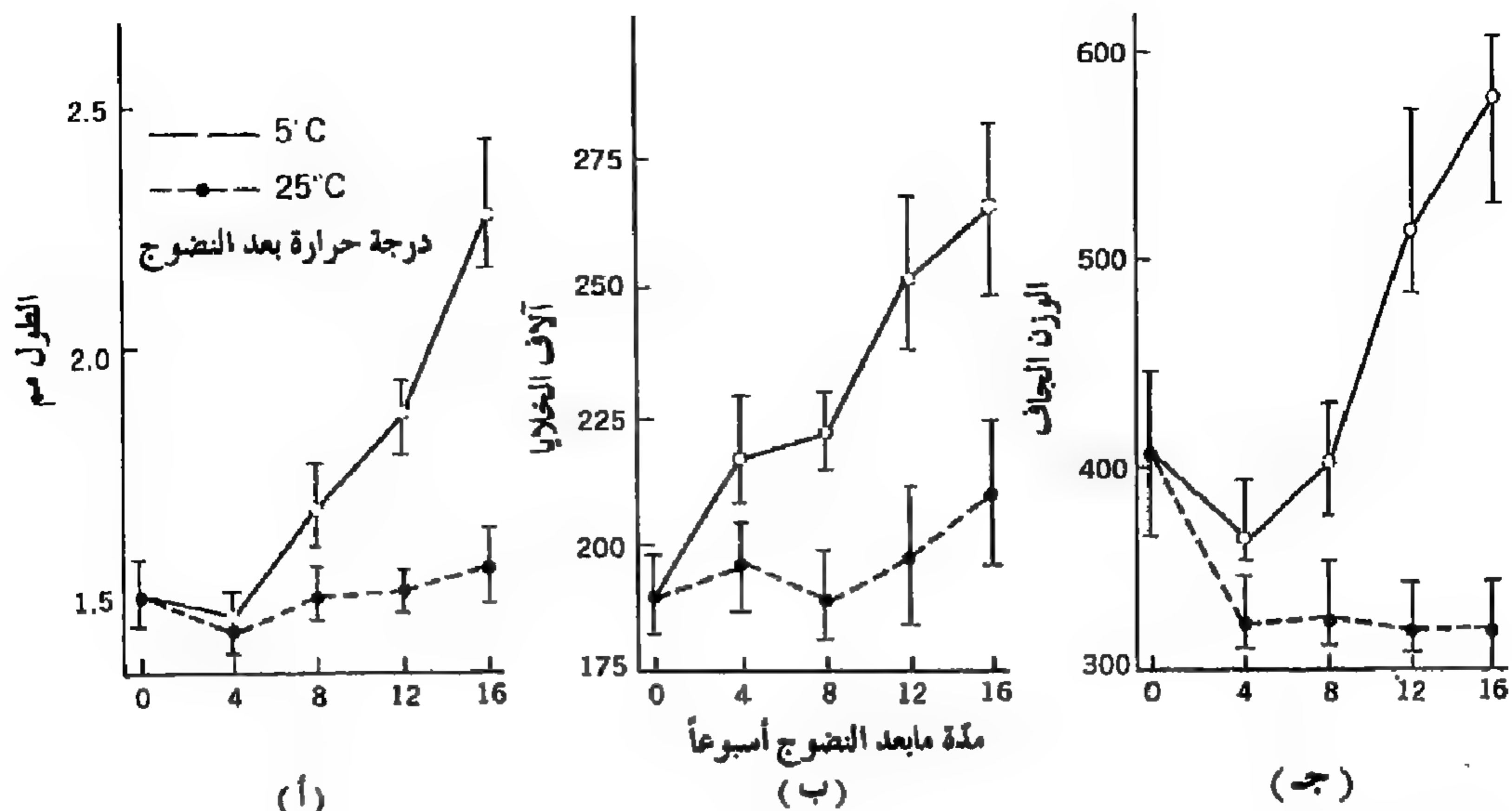
بعد النضوج يحدث لبعض الانواع خلال فترة التخزين الجاف ولأنواع أخرى الرطوبة ودرجة الحرارة المنخفضة ضروريان، الاخيرة تسمى التبريد الرطب stratification. التبريد الرطب يحدث فى الطبيعة عندما تسقط البذور فى الخريف ثم تغطى بالتربة الباردة والاوساخ والثلج. الانسان تعلم كيف ينقل ويطور ما فى الطبيعة بهذا الخصوص باختراع طرق للتبريد الرطب الصناعى. فى التبريد الرطب الصناعى طبقات من البذور بينها طبقات من تربة الاسفاقم sphagnum soil الرطبة أو مادة أخرى مناسبة وتخزن فى درجة حرارة منخفضة.



شكل 4-22 : تأثير المعاملة بالبرودة في 5° م لمدة 3، 2، 1 أشهر على إنبات بذور الصنوبر *Pinus rigida*. (After W. Crocker. 1948. Growth of Plants. New York: Reinhold.)

تأثير التبريد الرطب الصناعي على إنبات بذور الصنوبر *pinus rigida* يمكن ملاحظتها في شكل 4-22.

لأن العديد من الباحثين اشاروا إلى فترة عدم النضوج كسكون أو فترة كمون. المضمون أن لا يحدث أي شيء في الجنين خلال هذه الفترة. بعد ذلك دراسات كثيرة أوضحت ان نشاطات فسيولوجية كثيرة يمكن ملاحظتها خلال ما يسمى مابعد النضوج أو فترة السكون (37، 39). تأثير فترة مابعد النضوج ودرجة الحرارة على نمو الجنين في بذور الكرز *cherry* يمكن ملاحظتها في شكل 5-22.



شكل 5-22 : تأثير وقت درجة حرارة مابعد النضوج على النمو والوزن الجاف للجنين في بذور الكرز cherry (أ) طول الجنين، (ب) عدد الخلايا للجنين، (ج) الوزن الجاف للجنين. الخطوط العمودية تمثل الفروق (زيادة أو نقصان) من المتوسط.

(After B.M. Pollock and H.O. Onley. 1959. Plant Physiol. 34:131.)

احتياجات معينة من الضوء Specific light requirements

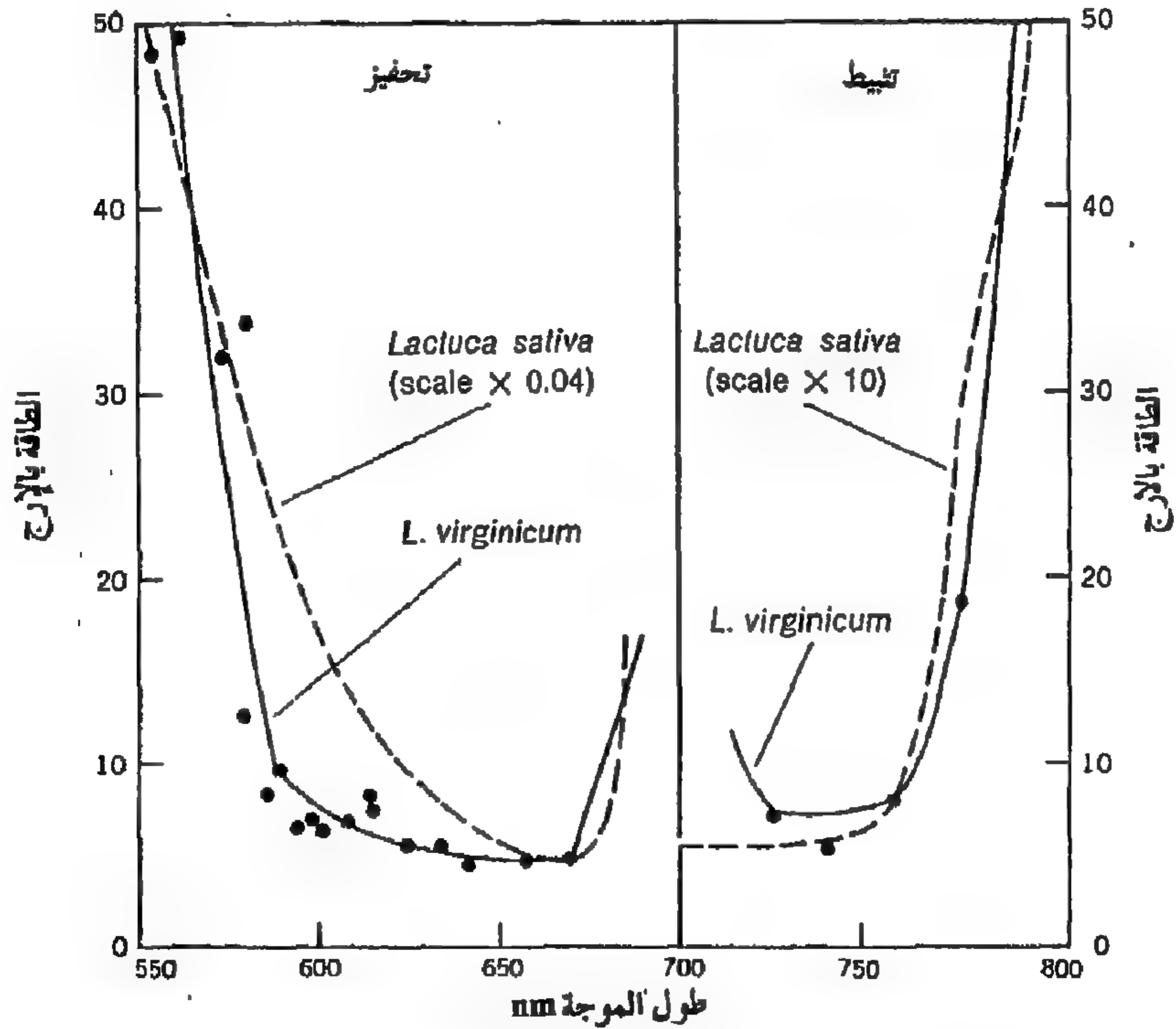
تختلف البذور اختلافاً كبيراً في تأثر انباتها بالضوء. بعض البذور حاجتها ضرورية للضوء لحدوث الانبات. في بذور أخرى تعرضها للضوء تمنع انباتها، وما زال في أخرى الانبات له علاقة بالتزامن الضوئي، أي ان التغير في فترات الضوء والظلام. هذا كله يمكن ان يصبح أكثر تعقيداً بالحقيقة ان درجة الحرارة يمكن أن تتفاعل مع الضوء في انبات كثير من البذور.

كما هو في معظم البحوث عندما يكون الضوء عامل مساعد، يبحث عن التأثير الاحسن من مختلف اطوال الموجات. تأثير مختلف الالوان من الضوء لزيادة ونقصان الانبات في بذور السلاطة grand rapids lettuce (6) والفلفل (55) pepper حصل عليها تصف أن الضوء الاحمر يزيد (حد أقصى 660 mμ) والضوء الفوق الاحمر ينقص الانبات (حد أقصى 735 mμ). مجموعة دراسات قام بها علماء حكومة بتزفيل ميرلاند قدمت دليل على وجود نظام صبغى يمتص في هذه الموجات. الصبغة سميت فيتوكروم phytochrome. تأثير الوان الطيف في زيادة

ونقصان انبات بذور السلاطة والفلفل موضع فى شكل 6-22.

مناقشة مستفيضة لتأثير الضوء على انبات البذور أوسع من أن تحتويه فى هذا الكتاب. حيث أن كمية كبيرة من هذه الدراسة أجريت على بذور السلاطة grand rapids ستكون ميزة لنا لمناقشة النتائج المهمة للبحوث ونذكر البحوث الأخرى عندما تكون زيادة أو متغيرة من هذه النتائج.

تأثير الإمتصاص Effect of imbibition : بورثويك Borthwick ومن معه (7) وجدوا ان إستجابة بذور السلاطة للضوء يمكن تغييره بالفترة الزمنية التى تسمح فيها البذور لإمتصاص الماء قبل تعريضها للضوء. زيادة الإنبات بالضوء الأحمر تزيد بزيادة وقت التعريض إلى 10 ساعات حيث المنحنى يستوى. مع ذلك لو البذور سمح لها بالامتصاص لمدة 20 ساعة إستجابة الانبات تنقص. بالعكس تأثير الضوء



شكل 6-22 : تأثير ألوان الطيف بزيادة ونقصان إنبات بذور *Lepidium virginicum* و *Lactuca sativa* إلى 50%.

(After E.H. Toole et al. 1956. Ann. Rev. Plant Physiol. 7:299. Redrawn from E.H. Toole. 1959. Am. Assoc. Advan. Sci; Washington, D.C 55:89.)

الفوق الأحمر المشبط يبدو أنه ينقص بزيادة فترة الامتصاص قبل التعريض إلى 10 ساعات. ومع هذا حساسية بذور السلاطة للضوء الفوق الأحمر تزيد عندما تمتص البذور الماء لأكثر من 20 ساعة.

التأثير المعاكس Reversible effect : الواقع أن تحفيز وتثبيط الانبات بالضوء الأحمر والضوء الفوق الأحمر يمكن إعكاسه. مكتشف هذا بورثويك ومن معه (6). لقد وجدوا أن تحفيز انبات بذور السلاطة بالضوء الأحمر يمكن إعكاسه إذا إتبع مباشرة بالضوء الفوق الأحمر. لو عوملت البذور مرة أخرى بالضوء الأحمر فإن الانبات يزيد. بمعنى آخر أن هذا النظام يمكن اعكاسه عدة مرات. آخر معاملة تحدد استجابة البذور (جدول 1-22).

هذا التأثير المعاكس لتأثير معاملات الضوء الأحمر والضوء الفوق الأحمر على الانبات وجد كذلك في بذور الفلفل (55) وبعدها في عدة بذور (30، 62، 63). نظام الضوء الأحمر والضوء الفوق الأحمر النشط في بذور السلاطة يشابه وتقريبا مطابق الضوء الأحمر والفوق الأحمر لنظام الفيتوكروم

جدول 1-22 : تحفيز وتثبيط الانبات بالضوء الأحمر (R) والضوء الفوق الأحمر (I). البذور عرضت للضوء في 25°م ثم سمح لها بالانبات في 20°م. لاحظ إعكاس المعاملات المختلفة.

الانبات في 20°م %	الاضاءة
70	R
6	I—R
74	R—I—R
6	I—R—I—R
76	R—I—R—I—R
7	I—R—I—R—I—R
81	R—I—R—I—R—I—R
7	I—R—I—R—I—R—I—R

(Reprinted from "Action of Light on Lettuce-seed Germination" by H.A. Borthwick, S.B. Hendricks, E.H. Toole, and V.K. Toole, Botanical Gazette 115:102 by permission of The University of Chicago Press. Copyright 1954.

الذى وجد نشط فى تزهير بعض النباتات، وزيادة اقراص اوراق الفول وتعريض البادرات للضوء وانفتاح مخطاف بادرات الفول. أن التفاعل العكسى للضوء الاحمر والضوء الفوق الاحمر تتحكم فيه صبغات الفيتوكروم. الفيتوكروم هو تفاعل ضوئى بحث اوضح هذا إكوما وثايمان Ikuma and thimann (27) لقد اوضحا ان التفاعل مستقل عن درجة الحرارة والاكسجين.

عامل الوقت Time factor : لنحصل على اعكاس تام لتأثير الضوء الاحمر يجب ان يتبع مباشرة بالضوء الفوق الاحمر، لو الضوء الفوق الاحمر تأخر يقل تأثيره فى تثبيط الانبات. تول ومن معه Toole et-al (52) وجدوا أن بذور السلطة لا تتأثر للضوء الفوق الاحمر لو مرت 12 ساعة بعد التعريض للضوء الاحمر. تقريبا هذا الوقت يكون فيه العمليات التى تقود للإنبات وصلت مرحلة متقدمة ولا يمكن إعكاسها.

تأثير درجة الحرارة Temperature effect : كما ذكرنا سابقا تحكم الضوء فى انبات البذور فى حالات كثيرة لها علاقة بدرجة الحرارة. يمكن ملاحظة هذا فى جدول 2-22 الذى يوضح نقصان فى الحساسية للضوء بزيادة درجة الحرارة فوق 25° م (51). فى الواقع أن تحفيز الانبات بالضوء الاحمر يمكن اعكاسه بالحرارة كما يمكن اعكاسه بالضوء الفوق الاحمر.

مثال أكثر تعقيداً لعلاقة الضوء بدرجة الحرارة فى إنبات بذور الفلفل (lepidium virginicum). يمكن الحصول على درجة قصوى من الانبات إذا حفظت البذور فى درجة حرارة باردة قبل التعريض للضوء الأحمر، وبعد التعريض تحفظ البذور فى درجة حرارة عالية نسبياً لمدة من الزمن (55). يمكن ملاحظة هذه العلاقة فى جدول 3-22.

الاحتياج إلى درجة حرارة معينة Specific temperature requirements

بمناقشة العوامل المختلفة لإنبات البذور ذكرنا عدة مرات أهمية درجة الحرارة فى زيادة أو انهاء السكون. بذور كثيرة تحتاج لفترة تبريد فى حالة رطوبة للحصول على انبات عالى. التبريد الطبيعى والصناعى يفى بهذا الغرض. بعد المعاملة بالتبريد الانبات يحدث فى أغلب الاحيان فى درجة حرارة حوالى 20° م.

في بعض البذور الاحتياج للتبريد يتغير بعمر البذرة. مثلاً بذور الخردل *brassica juncea* تحتاج قطعياً للمعاملة بالبرودة بعد الحصاد مباشرة، هذا الاحتياج ينقص بزيادة عمر البذرة (54). بعد الحصاد مباشرة 97% انبات يحدث في 10 أو 15°م، و 63% في 20°م و 8% فقط في 25°م. مع ذلك بعد 3 اسابيع 95% من البذور تنبت في 25°م. حساسية البذور إلى درجات الحرارة العالية تختلف اختلافاً كبيراً. في بعض يمكن أن تبقى لمدة طويلة، بينما في الأخرى كما في حالة *B. juncea* تفقد الحساسية بعد 3 اسابيع. في بذور كثيرة تبادل درجات الحرارة تعطى حداً أقصى من الانبات. في جدول 2-22 : تأثير درجة الحرارة على تحكم الضوء في إنبات البذور لنوعين من بذور السلطة بعد تعريض البذور للضوء أو الظلام.

نوع البذور ودرجة حرارة الانبات		إنبات البذور % تحت	
		الضوء الأحمر	الظلام
White Boston			
	10	99	95
	15	99	78
	20	98	57
	25	1	0
Grand Rapids			
	15	94	52
	20	96	40
	25	96	10
	30	1	0

(After E. H. Toole. 1959. P.89. In R. B. Withrow (ed.), Photoperiodism and Related Phenomena in Plants and Animals. American Association for the Advancement of Science, Washington, D.C. 55.89.)

جدول 3-22 : علاقة الضوء ودرجة الحرارة في إنبات بذور الفلفل *Lepidium virginicum* عرضت البذور للضوء الأحمر في منطقة 5800 - 700 Å

الانبات %		درجة الحرارة °م من اليوم الثالث إلى السادس	درجة الحرارة °م اليومين الأولين
بذور غير معرضة	بذور معرضة		
0	37	15	15
0	41	25	25
0	92	25	15
0	32	15	25

(After E.H. Toole et al. 1955. Plant Physiol. 30:15.)

بعض البذور كما في *poa pratensis* تبادل درجة حرارة منخفضة ودرجة حرارة عالية لعدة مرات تعطى أحسن النتائج. لقد سبق وان ذكرنا كيف تبادل لمرة واحدة من 15 إلى 25°م مع تأثير الضوء على بذور الفلفل يمكن ان تعطى زيادة في الانبات. عالية (جدول 2-22).

كما في بذور أخرى كثيرة درجات الحرارة المنخفضة تزيد انبات بذور السلاطة الحساسة للضوء *grand rapids* ودرجات الحرارة العالية تنقص منه. في الوقت الحاضر معلوماتنا قليلة على ميكانيكية زيادة الانبات بالمعاملة في درجات حرارة منخفضة وبالعكس في درجات الحرارة العالية. مع ذلك لقد لوحظ أن درجات الحرارة المنخفضة ممكن أن تحل محل الضوء الأحمر في زيادة جدول 4-22: تأثير الضوء الفوق الأحمر على إنبات بذور السلاطة *Grand Rapids* المعاملة في درجات منخفضة (2°م). التعريض لمدة 5 دقائق للضوء الفوق الأحمر أعطيت في 25°م بعد أو قبل المعاملة بالبرودة مباشرة. بدور المقارنة امتصت الماء وانبثت في 25°م طول المدة وعرضت للاضاءة الحمراء أو فوق الحمراء بعد 15 ساعة من بداية الامتصاص، نسبة تثبيط المعاملة بالضوء الفوق الأحمر حسبت على أساس المقارنة في الظلام.

المعاملة قبل الانتقال إلى 25°م للانبات		إنبات %	تثبيط %
يوم واحد في 2°م بعدها ضوء أحمر		80	6
مقارنة في الظلام		—	30
1.5 ساعة في 25°م بعدها ضوء فوق أحمر بعدها يوم في 2°م		73	14
مقارنة في الظلام		—	51
3 أيام في 2°م بعدها ضوء فوق أحمر		23	59
مقارنة في الظلام		—	77
1.5 ساعة في 25°م بعدها ضوء فوق أحمر بعدها في 3 أيام في 2°م		29	65
مقارنة في الظلام		—	92
25°م و 5 دقائق ضوء أحمر		—	92
25°م و 5 دقائق ضوء فوق الأحمر		70	5
25°م مقارنة في الظلام		—	17

(After H. Ikuma and K. V. Thimann. 1964. Plant Physiol. 39:756.)

الانبات فى بذور السلاطة الحساسة للضوء (27). اذا اخذنا الوقت فى الاعتبار فان التأثير المحفز لدرجات الحرارة المنخفضة أقل فعالية من الضوء الاحمر. (جدول 4-22). يمكن ملاحظة من جدول 4-22 أن الضوء الفوق الاحمر لا يمكن إلغاء تأثير زيادة درجات الحرارة المنخفضة، هذا يقترح أن زيادة درجات الحرارة المنخفضة للإنبات تؤثر فى نظام آخر غير الذى يتحكم فيه الفيتوكروم (27،3).

وجود مثبطات الانبات Presence of germination inhibitors

مركبات كثيرة يمكن تسبب تثبيط الانبات. أى مركب سام لأى عملية حيوية عامة طبعاً يسبب تثبيطاً للإنبات بل ويقتل البذور إن وجد بكميات كافية. نحن لا نهتم هنا بهذا الشكل من التثبيط بل بالمعوقات المنتجة طبيعياً فى البذور. هذه المركبات فى الغالب هى السبب فى السكون، ودائماً تعمل بايقاف بعض العمليات الضرورية للإنبات. مثبطات الانبات الطبيعية مع ذلك لا تنقص من حيوية البذور أو تسبب نمواً غير عادياً فى البادرات بعد الانبات.

المثبطات الطبيعية ليس محصورة فى جزء معين من البذرة ويمكن ان توجد حتى فى تركيبات غطاء البذرة (مثلاً قنابات بذور الشوفان تحتوى على مثبط). مثبطات الإنبات موجودة فى لب الثمرة أو فى عصير الفواكه المحتوى على البذور، وقصرة البذرة، والإندوسبيرم والجنين.. الخ، هذه المثبطات راجعها إفنارى Evenari (16). بالاحرى وجود مثبطات الانبات كثير ومتوزع فى النبات. بعض مثبطات الانبات الطبيعية التى عرفت هى كومارين coumarin وحامض البارسوريك parasorbic acid والأمونيا والافتاليدز phthalids وحامض الفيروليك ferulic acid وحامض الديهيدراستييك dehydracetic acid والابسنز abscisin II. التركيب الجزيئى لخمسة من هذه المثبطات موجودة فى شكل 7-22.

فى تركيبات منخفضة جداً ما بين خمسة وعشرة جزءاً فى المليون ابسنز II يوقف انبات بذور السلاطة من نوعى attraktion و hohlblättriger butter تماماً. سنكله وسنكله Sankhla and Sankhla (43) أوضحا أن تثبيط انبات بذور السلاطة بالابسنز II يمكن معاكسته بتركيزات من الكاينتين صغيرة كواحد فى المليون. من الملاحظ أن نفس البحث الجبرلين لا يمكن ان يعاكس الابسنز II. كل من الكاينتين والجبرلين معروفان تأثيرهما المحفز لإنبات بذور السلاطة.

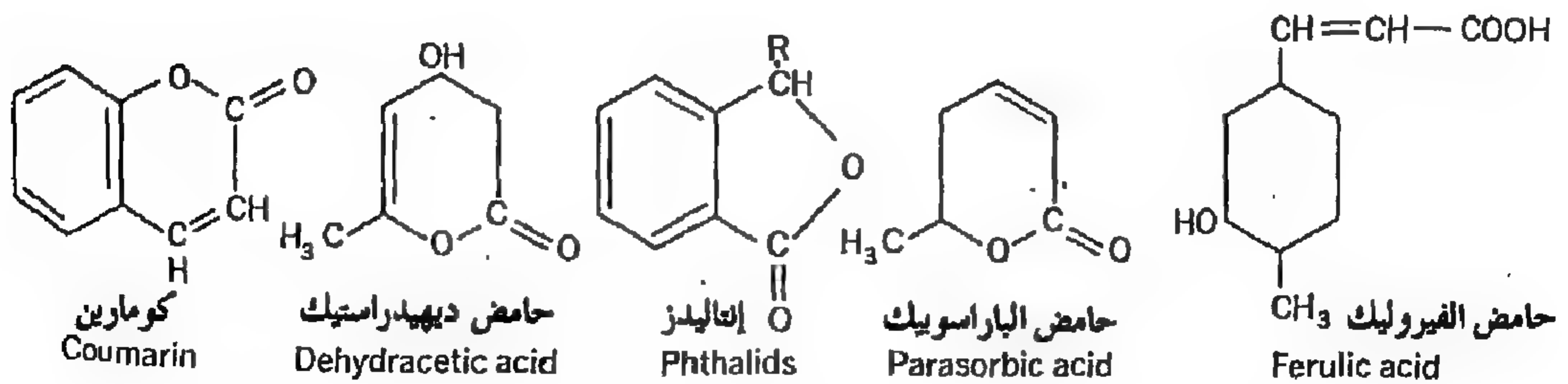
مركبات تحفز الإنبات Compounds stimulating germination

تحفيز الانبات باستعمال مركبات عديدة أوضح مرات عديدة على بذور مختلفة. من محفزات الانبات العديدة المعروفة، والاكثر شعبية والاستعمال هو بوتاسيوم نيتريت (KNO_3) والثايوريا ($NH_2-C(=NH)-NH_2$) والايثيلين (C_2H_4) والجبرلين والكاينتين. الثايوريا والجبرلين والكاينتين لهم خاصية في بعض الحالات تحل محل الاحتياج للضوء في البذور الحساسة للضوء. هل هذا احلال محل حقيقي من عدمه لازال مختلف عليه. مع ذلك هذه المركبات تحفز الانبات في الظلام (7، 33، 43).

انه واضحاً من مناقشتنا للسبات وانبات البذور ان هناك عوامل كثيرة تتحكم في ظهور الجنين من البذرة. المقاومة الميكانيكية للقشرة ونفاذيتها يمكن ان تكون عوامل مهمة في الانبات. الجنين يمكن ان يكون غير ناضج أو الحاجة لفترة مابعد النضوج دائماً تساعد درجات الحرارة المنخفضة وحالات الرطوبة قبل ان يحدث الانبات. بذور معينة لها احتياجات معينة من الاضاءة ودرجة الحرارة، وفي حالات كثيرة هذه العوامل تتداخل. اخيراً تثبيط تحفيز الانبات يمكن أن يتحكم فيه عدة مركبات طبيعية وصناعية.

السكون في البراعم Bud dormancy

قبل النمو الخضري أو الزهري براعم كثيراً من انواع النبات تمر في فترة



شكل 7-22 : التركيب الجزيئي لخمسة مثبطات إنبات. كومارين ديهيدراستييك أفتاليدز بارسوربك والفيروليك.

سكون، نمو الاشجار فى المناطق المعتدلة عامة ما تمر براعمها فى حالة سكون فى أواخر فصل الصيف، وخروجها من هذه الظاهرة فى الربيع التالى لتعطى الأوراق الجديدة والنمو الزهرى. هذا النوع من السكون فى البراعم عامة ماتكسره بالمعاملة فى درجات الحرارة المنخفضة، هذا مساوى لما ذكر فى البذور التى تحتاج للبرودة للإنبات. هذا أن كثير من انواع الشجر التى براعمها فى حالة سكون يمكن أن تبقى كذلك إلى الأبد لو وضعت فى درجات حرارة دافئة فى الصوب الزجاجية. مع ذلك لو عرضت لدرجات حرارة منخفضة (0-10°م) لمدة من الزمن ثم رجعت إلى مكان دافئ السكون ينتهى والنمو يبدأ.

التزامن الضوئى والسكون فى البراعم Photoperiodism and bud dormancy

يتهيأ لنا أن لدرجة الحرارة المنخفضة دور فى تكوين السكون كما هو فى إنهائه. مع ذلك بالنسبة لتكوين السكون، براعم اشجار الخشب تستجيب أكثر لطول اليوم من درجات الحرارة المنخفضة، انظر مراجعة ويرنج Wareing (60) فى الواقع تقصير طول اليوم مع دخول فصلى الخريف والشتاء عامل مهم لسكون البراعم فى الاشجار. ذلك ان ويرنج (58، 59) اوضح أن السكون فى براعم الاشجار ظاهرة يسببها التزامن الضوئى حيث تتكون من اليوم القصير وتنتهى باليوم الطويل.

استقبال المحفز الضوئى Perception of light stimulus : فى مناقشة سابقة عرفنا أن مكان استقبال محفز التزامن الضوئى للتزهير فى الاوراق. مع ذلك فى حالات عديدة حالة السكون فى البراعم هى خاصية اشجار الخشب التى تفقد أوراقها قبل دخول فصل الشتاء. مشكلة علاقة التزامن الضوئى مع السكون فى البراعم فى غياب العضو الذى يستقبل المحفز وجد لها الحل ويرنج (58). وجد أن براعم بادرات الخوخ (fagus sylvatica) الذى لا تحتوى على اوراق تستطيع ان تستقبل التزامن الضوئى، ينتهى فيها السكون تحت نظام اليوم الطويل ويبقى فيها السكون تحت طول يوم 12 ساعة أو أقل (جدول 22-5). انهاء السكون فى

جدول 5-22: تأثير أول الفترة الضوئية على إنهاء السكون في براعم الخوخ.

فترة الاضاءة اليومية ساعة	مجموع عدد النباتات	عدد النباتات المنتهية فيها السكون بعد 46 يوم	الوقت إلى 50% من النبات تكسرت فيها السكون يومياً
12	11	0	—
16	12	5	48
20	11	9	14
24	11	11	14

(After P. F. Wareing, 1953, Physiol Plant, 6:692.)

براعم الخوخ يمكن ان يحدث بدون المعاملة في درجات حرارة منخفضة. ليس دائماً في السكون تكون البراعم هي التي تستقبل التزامن الضوئي. مثلاً في البادرات النامية للآسر *acer pseudoplatanus* والروبينيا *robinia pseudacacia* تستقبل التزامن الضوئي من خلال اوراقها الكاملة النمو (59). كما هو في محفز التزهير، استجابة البراعم لل التزامن الضوئي تتحكم فيه طول فترة الظلام وليس طول النهار. لذلك ويرنج (58) أوضح مع أن براعم الخوخ تبقى في سكون تحت فترة ضوئية قصيرة، تبادل فترات ضوئية قصيرة بفترات ظلام قصيرة تنهى السكون. كذلك أوضح كيف تكسير فترة ظلام طويلة، التي في العادة تحافظ على السكون في البراعم، باضاءة لمدة ساعة واحدة كافية لإنهاء السكون.

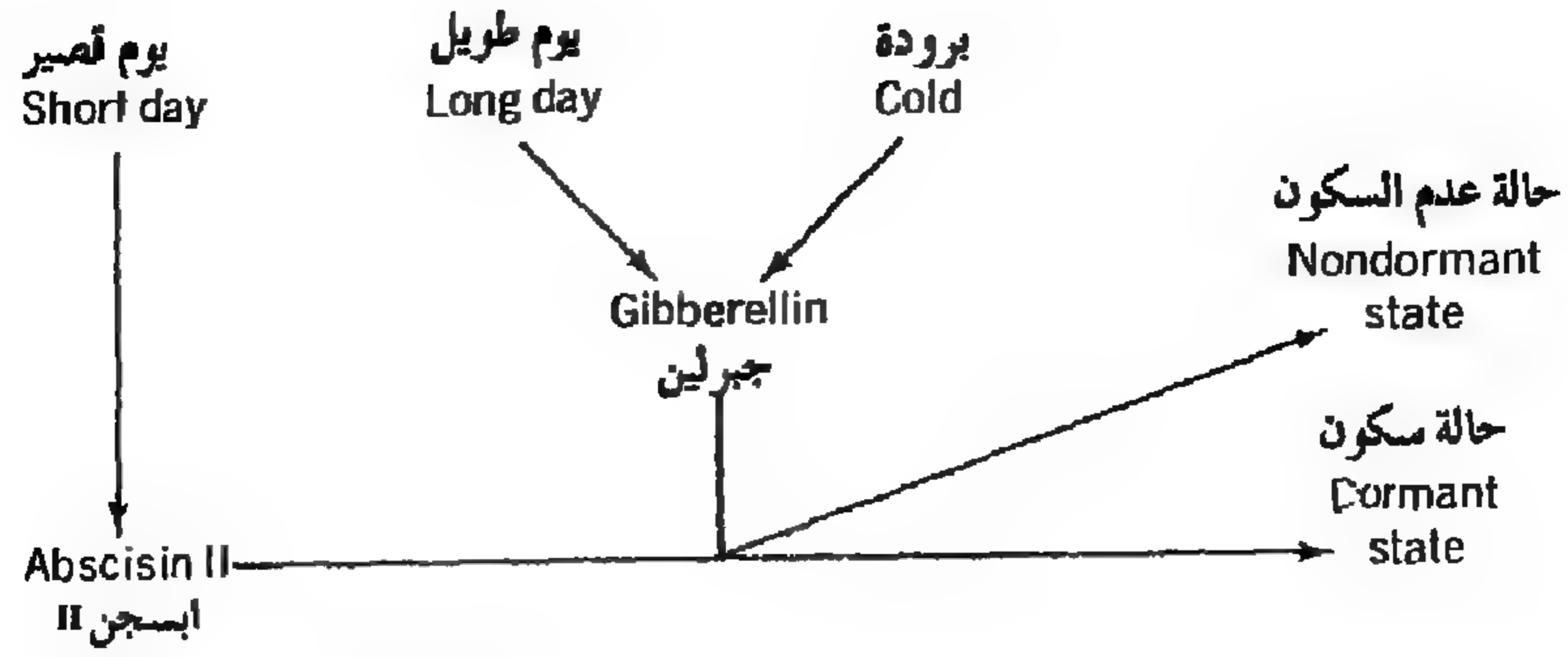
الهرمون المسبب للسكون Dormancy- inducing hormone

الدلائل قوية أن مستقبل التزامن الضوئي في السكون في البراعم هي الاوراق والبراعم. حيث أن السكون يبدأ بعد استقبال محفز التزامن الضوئي. افتراض مقبول هو أن استقبال المحفز يسبب بعض التغيرات تقود إلى إنتاج الهرمون المسبب للسكون. أول من اقترح أن السكون في براعم الاشجار تتحكم فيه مادة مثبطة للنمو تنتج في البراعم كان همبرج Hemberg (21)، همبرج وضع إفتراضه على الحقيقة أن مستوى مثبطات النمو في البراعم يزيد مع السكون وينقص عندما

ينتهي السكون. منذ بحوث همبرج عدد من البحوث عملت على مختلف انواع الاشجار لعلاقة مستوى مشبطات النمو مع تكوين وانهاء السكون (2،24،38). ومما يتفق مع مناقشتنا السابقة على دور التزامن الضوئي فى السكون فى البراعم أن تسبب السكون تحت نظام اليوم القصير فى بعض انواع النبات موازيا مع زيادة مشبطات النمو فى البراعم والاوراق (35،38،42).

فى كل البحوث السابقة، يمكن الحصول على السكون بمعاملة بادرات نامية بمستخلص أوراق نفس نوع النبات. الخطوة الثانية هذه مع ذلك أوضحها إيجلس وويرنج (Eagles and Wareing 15) حيث وجد أن عندما يعطى مستخلص الميثانول المنقى جزئيا من اوراق شجر البتولا brich إلى أوراق شتلات البتولا تحت نظام ضوئي يستعمل عادة للنمو الربيعي، يقف النمو ويتكون السكون فى البراعم. كذلك وجد ان تأثير المثبط المستخلص يمكن أن يتغلب عليه حامض الجبرليك. هذا الاكتشاف الأخير لم يكن مفاجيء حيث ان الجبرلين معروف فى انهاء السكون فى انواع كثيرة من الاشجار. مع ذلك، هذه الحقيقة موافقة مع أن المحتوى الجبرليني يمكن ان يكون له دوراً فى التحكم فى سكون البراعم. احتياج كثير من البراعم للمعاملة بالبرودة لتكسير السكون ممكن يعنى زيادة المحتوى الجبرليني إلى المستوى الذى هو يكسر السكون. الحقيقة أن التركيزات العالية من المواد المشابهة للجبرلين التى وجدت فى النباتات طويلة الساق التى تحتاج للبرودة بالمقارنة مع نفس النوع قصير الساق (17،36)، هذا مع الاقتراح السابق أن مستوى المحتوى الجبرليني يزيد بالمعاملة بدرجة الحرارة المنخفضة. لذلك السكون فى براعم اشجار الخشب يمكن التحكم فيه بمعادلة أو نسبة بين الهرمون المسبب للسكون والجبرلين. العلاقة سالفة الذكر موضحة فى شكل 8-22.

الهرمون المسبب للسكون المصفى جزئيا المستخلص من أوراق شجر البتولا إيجلس وويرنج (15) اعطى إسم درمين dormin. فى بحث آخر كورنفورت ومن معه (Cornforth et-al 9) استخلص بلورات نقية من قليل من الدورمين من أوراق اشجار البتولا. الخواص الطبيعية والكيميائية للدورمين



شكل 8-22 : رسم تخطيطي لتلك العوامل التي تعود إلى تكوّن وإنهاء السبات في براعم الأشجار.

وجدت مطابقة للابسجن II abscisic. الآن أصبح معروفا بوجه عام أن الابسجن II والدورمين هما مصطلحان لوصف نفس المركب.

السكون في درنات البطاطس Dormancy of the potato tuber

السكون في براعم البطاطس مثل جيد للسكون في البراعم لنباتات غير خشبية وغير عشبية. درنات البطاطس ساق متحورة أرضية مختزنة، تحتوى على عدة براعم في أماكن يشار إليها عامة بالعيون "eyes" لو وضعت درنات البطاطس المتكونة حديثا تحت ظروف ملائمة للنمو، فإن البراعم لا تنمو. هذا ليس سببه السيادة الطرفية التي هي متفشية في البطاطس، أوضح هذا وجود حالة السكون في البراعم المنفصلة من الدرنات. التخزين الجفاف في 35°م أو التخزين الرطب في 20°م وجدت إنهما تنهيا السكون في براعم البطاطس، في الواقع درجات الحرارة المنخفضة ليس لها تأثير (50).

مواد مثبطة للنمو Growth - inhibiting substances

في سلسلة من بحوث على السكون في براعم البطاطس، همبرج Hemberg (19، 20، 21، 22) أوضح أن مادة مستخلصة من قشرة درنات البطاطس الساكنة تستطيع أن تعاكس تأثير الأكسين (IAA) في كشف انحناء بادرة الشوفان. مجموعة المثبطات التي استخلصها همبرج تتكون من مواد حامضية ومواد متعادلة. المثبطات الحامضية ليس لها وجود عند انهاء السكون (23). تحليل

وفصل المواد بالورق اوضح ان المثبط الحامضي الموجود فى قشور درنات البطاطس الساكنة هو مثبط β (3، 57) β inhibitor - مختلط من مواد عضوية عرفها أولاً بنت كلارك وكفورد Bennet Clarck and Kefford (1) من ورق فصل المواد لمستخلص نبات. من الملاحظ أن المثبط β أخيراً استخلص من البراعم الساكنة لنبات القيقب silver maple (28).

هناك علاقة بين زيادة ونقص مثبط β مع بداية ونهاية السكون فى براعم البطاطس. مثبط β استخلص من البراعم الساكنة من على الأقل نوع واحد من شجر الخشب. فى على الأقل بحث واحد (5) وضح ان أبسجن II (أو درمين) فى كميات قليلة جداً تستطيع تثبيط نمو براعم البطاطس تماماً، يمكن أن يكون محتوى مثبط همبرج مثبط β هو الابسجن II.

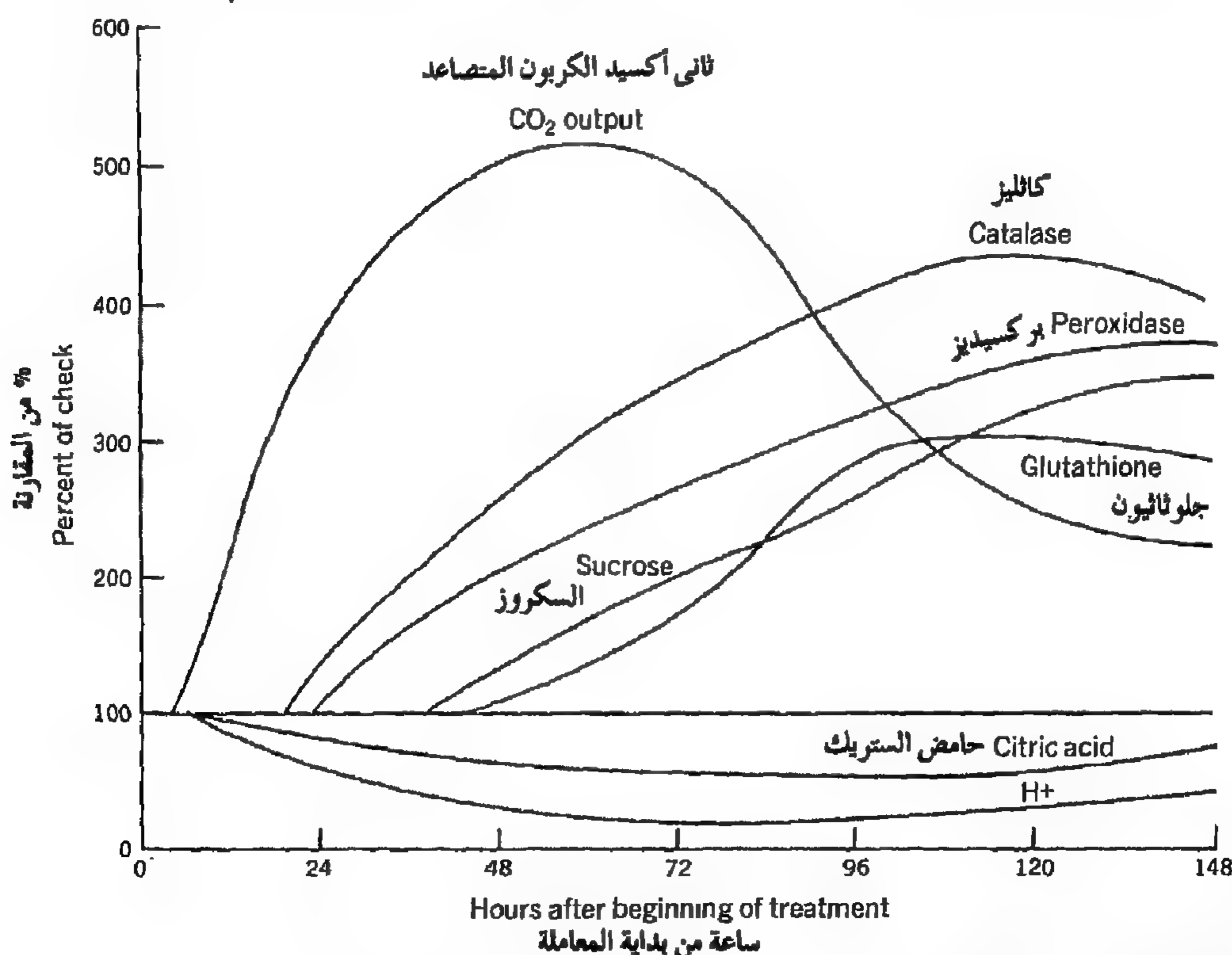
مركبات تنهى السكون فى البراعم Compounds breaking bud dormancy

التحكم فى إنهاء السكون له أهمية علمية وعملية. التحكم فى وقت إنهاء السكون ببعض التغيرات البيئية معملياً، أو استعمال مركبات نشطة لعدة مرات سأوضح لنا بعض الميكانيكية الداخلة فى السكون، وبهذا يمكن ان نزيد معلوماتنا على العملية بوجه عام. إنهاء السكون بطرق صناعية غالباً ما تساعد الفلاح بطريقة اقتصادية. مثلاً إنهاء السكون فى براعم درنات البطاطس المحصودة حديثاً يسمح للزارعين بانتاج محصول ثانى. هذا طبعاً يعتمد على طول فترة النمو. بعض المواد الكيميائية التى يمكن أن تساعد على إنهاء السكون هى الإيثيلين كلورهيدين Ethylenechlorohydrin والثايوريا والجبرلين.

الإيثيلين كلورهيدين Ethylenechlorohydrin ($\text{CICH}_2\text{CH}_2\text{OH}$): بحوث مفصلة على قدرة مركبات مختلفة كثيرة على إنهاء السكون قام بها دينى Denny (12، 13) الذى أخرج إلى السطح مركب نشط خاص هو الإيثيلين كلورهيدين. لقد أثبت هذا المركب قدرة كبيرة فى تسبب نمو درنات البطاطس الساكنة، مما زاد جاذبية هذا المركب أن له مدى متسع مضمون مابين تركيزاته النشطة والسامة. زد على ذلك لقد أثبت الإيثيلين كلورهيدين نجاحاً كبيراً فى إنهاء السكون فى شجر الفاكهة عندما يعطى على شكل بخار.

تغيرات غذائية عديدة يمكن ان تحدث كنتيجة للمعاملة بالايثيلين كلورهيديرين دراسة تأثيره على السكون في براعم درنات البطاطس اوضحت ان هناك زيادة في التنفس ونشاط انزيمى الكتليز والبركسديز كذلك زيادة السكروز والجلوتاثيون glutathione. هناك انخفاض فى الايون الايدروجينى H^+ وتركيز حامض الستريك. تقريبا حامض الستريك يستهلك كمادة للتنفس وعندما ينقص هذا الحامض ينقص تركيز الايون الايدروجينى (11) هذه العلاقة يمكن ملاحظتها فى شكل (9-22).

الثايوريا $Thiourea (NH_2CSNH_2)$: مع أنها ليست مؤثرة كما فى الإيثيلين كلورهيديرين، أثبتت الثايوريا انها مؤثرة فى تسبب نمو درنات البطاطس الساكنة. ثايوريا لها تأثير غير عادى بانها يمكن أن تسبب نمو عدة مكونات البراعم فى عين واحدة (11). بالعكس الإيثيلين كلورهيديرين يسبب نمو برعم



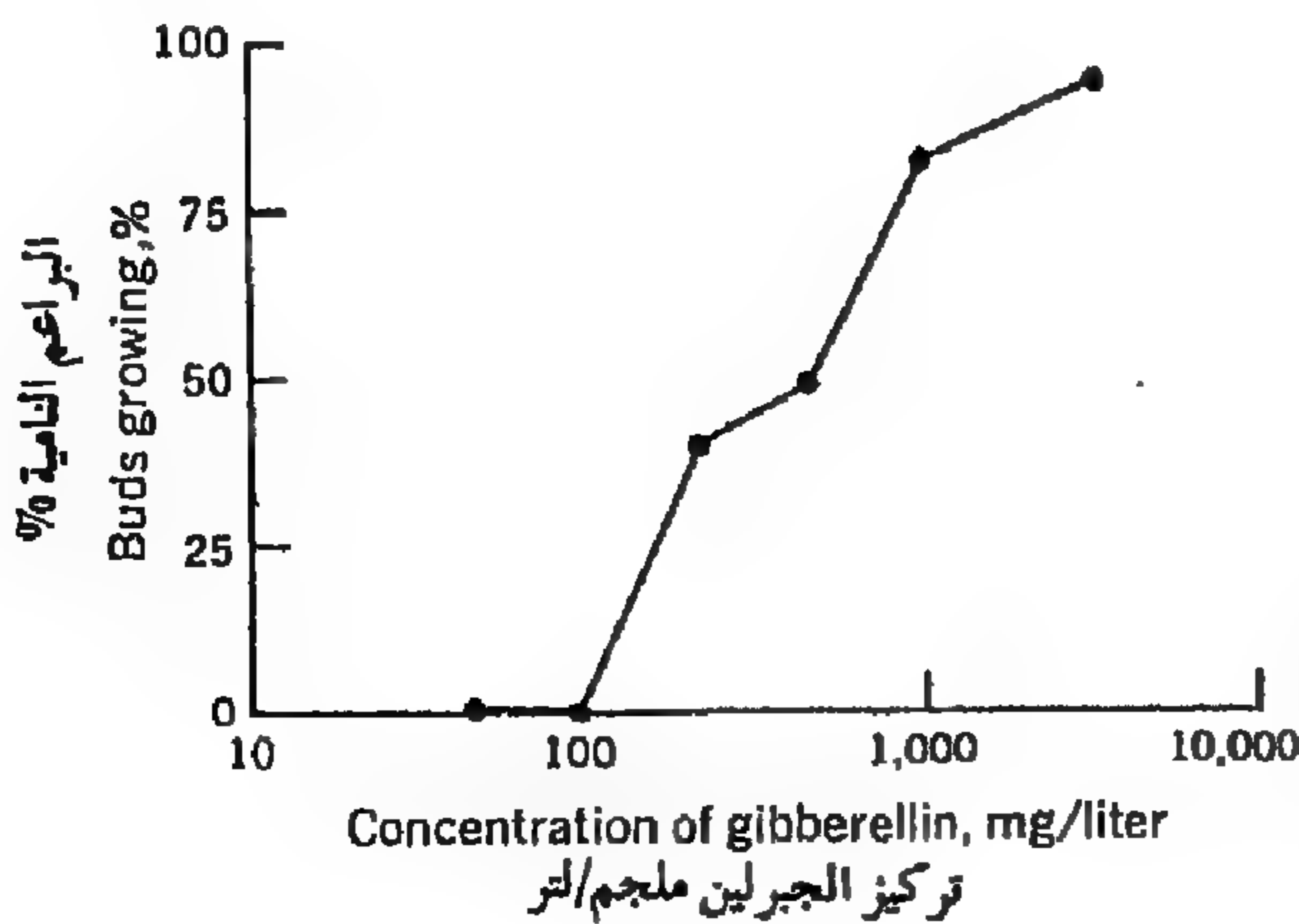
شكل 9-22 : تأثير الايثيلين كلورهيديرين على التحول الغذائى فى درنات البطاطس.

(Data of L.P. Miller et al. 1936. Contr. Boyce Thompson Inst. 8:41 Redrawn from W. Crocker. 1948. Growth of plants. New York. Reinhold.)

واحد من كل عين. من الملاحظ ان انخفاض الاكسجين له تأثير تقريبا مساوى للثايوريا وهو تسبب نمو عدة براعم فى العين (49).

الجبرلين Gibberellin : حالة خاصة يمكن ان تعمل للجبرلين كمنهى للسكون فى البراعم. بعكس الايثيلين كلورهيدين والثايوريا فهو مركب طبيعى ويمكن أن يتداخل فى التحكم فى العوامل العامة للسكون فى البراعم (انظر شكل 22-8). فى مناقشة سابقة عرفنا أن الجبرلين له تأثير كبير على السكون فى السيقان والبذور. يزيد من نموها عند اعطائه. يمكن أن نعمل افتراضا معقولا وهو أن الجبرلين يستطيع انهاء السكون فى البراعم. لقد تم هذ بنجاح على درنات البطاطس الساكنة (40، 41) وعلى براعم الخوخ الساكنة (14). عامة فى تلك النباتات التى تحتاج لفترة من الزمن فى درجة حرارة منخفضة لانهاء السكون جبرلين يمكن أن يحل محل المعاملة بالبرودة ويسبب إنهاء السكون. شكل (22-10)

بحوث كثيرة عملت على تأثير الجبرلين على السكون فى براعم البطاطس، الجبرلين يستطيع ان ينمى درنات البطاطس وهى لازالت على النبات (29) والدرنات المحصودة فى أى وقت من فترة السكون. لذلك الجبرلين يسبب النمو فى أى وقت من بداية تكوين الدرنات إلى نهاية فترة السكون (47). قدرة الجبرلين الفائقة فى تسبيب النمو عندما يعطى بالرش لنباتات البطاطس 1، 2، 4 أسبوعاً قبل الحصاد يمكن ملاحظته فى جدول 22-6.



شكل 22-10 : تأثير المعاملة بالجبرلين على إنهاء السكون فى براعم خوخ الإلبرتا Elberta peach عوملت البراعم فى شهر مارس بعد 164 ساعة تحت 8°م.

(Data of C.W. Donaho and D.R. Walker. 1957. Science 126:1178. Redrawn from A.C. Leopold. 1964. Plant growth and development. New York: McGraw-Hill.)

جدول 22-6: نسبة الدرناات النامية عند الحصاد من نباتات رشت أوراقها بالجبرلين 4، 2، 1 أسبوع قبل الحصاد.

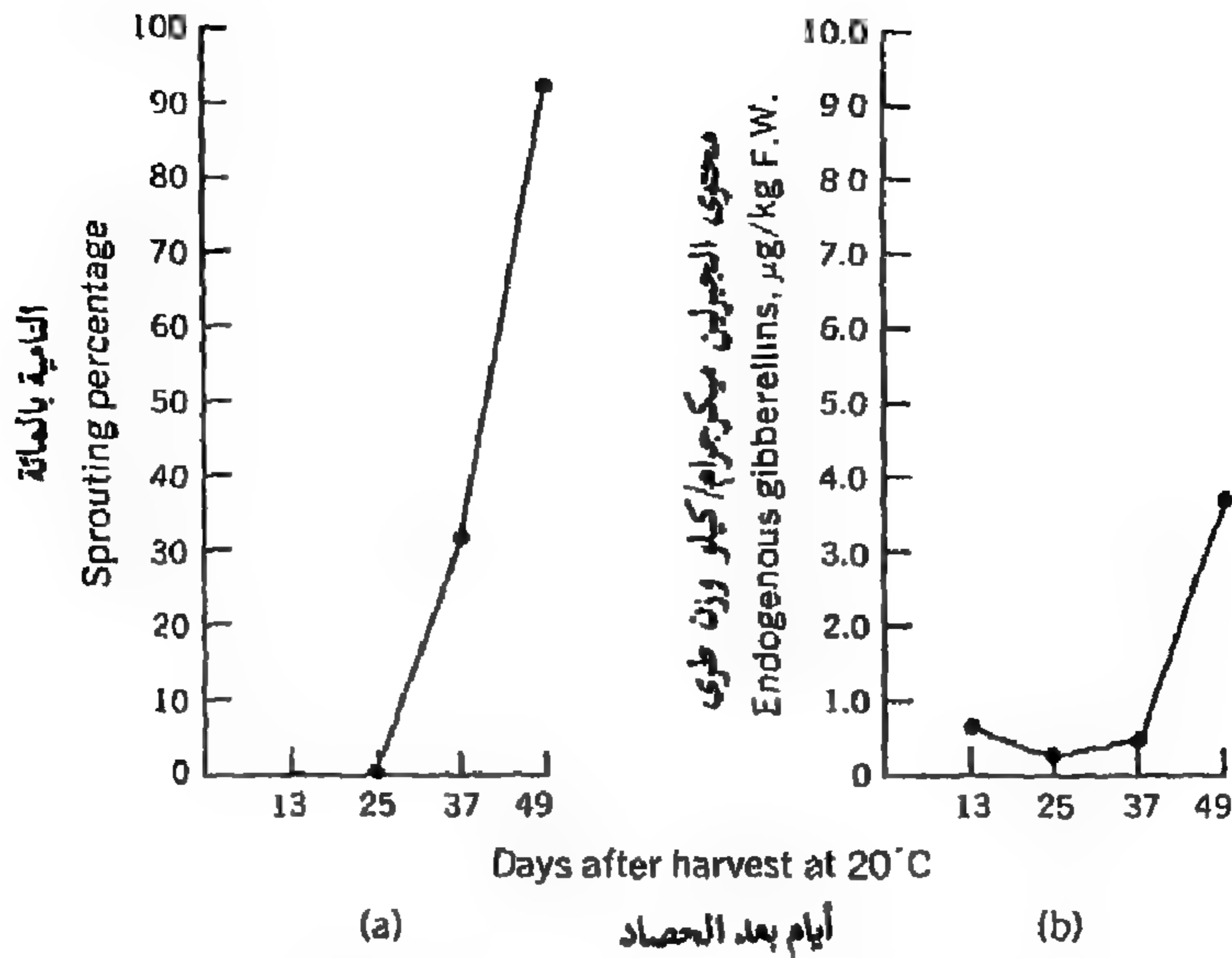
درناات نمت عند الحصاد %			
جبرلين ملج/لتر	4 أسابيع	2 أسابيع	1 أسبوع
0	0.0	1.4	0.2
10	3.0	1.5	1.5
50	58.3	18.0	0.4
100	75.6	34.3	2.1
500	83.6	50.0	5.8

(After L. F. Lippert et-al, 1958. Plant Physiol. 33:132.)

كما ذكر سابقاً الجبرلين الداخلى فى النبات يمكن أن يلعب دوراً فى التحكم فى السكون هذا الافتراض له الكثير من المناصرين فى بحوث عديدة. مثلاً فى سنة 1959 نشر أن مواد مشابهه للجبرلين موجودة فى درناات البطاطس وأن تركيزات أعلى يمكن ملاحظتها فى الدرناات النامية من الدرناات الجديدة (46). لهذا إسميث وربابورت Smith and Rappaport (47) وجدوا أن تركيزات الجبرلين الداخلية تبقى منخفضة خلال فترة السكون، ولكنها تزيد ثلاثة أمثالها بعد بداية النمو (شكل 22-11).

اطلاق المورتات Gene derepresion

هناك دلائل على أن الخطوة الأولى فى إنهاء السكون فى براعم البطاطس يمكن يتعلق باطلاق المورتات (انظر فصل 17، 19). المورتات فى براعم البطاطس الساكنة موقوفة تماماً، هذا يعنى أن براعم البطاطس الساكنة ليس لها القدرة على تخليق الحامض النووى RNA فى الداخلى والكروماتين chromatin المفصول منه لا يستطيع مساندة تخليق DNA المعتمد على RNA حتى ولو وضع فى محلول يحتوى على كل المكونات اللازمة (56). ومن جهة أخرى براعم البطاطس الغير ساكنة تساند تخليق DNA المعتمد على RNA النشط.



شكل 11-22 : نسبة درنات البطاطس النامية Red Pontiac ، (أ) ومستوى المحتوي من الجبرلين في قشور البطاطس وبراعمها خلال وبعد السكون ، (ب). (After O.E. Smith and L. Rappaport, 1961, In R.F. Gould, ed., Gibberellins. Am. Chem. 28:42.)

ثوان وبونر Tuan and Bonner (56) وجدوا أن معاملة براعم البطاطس الساكنة بالايثيلين كلورهيدين يسبب تخليق سريع RNA في البراعم (جدول 7-22). لقد اقترحا أن ميكانيكية تأثير الإيثيلين كلورهيدين في إنهاء السكون في البراعم يمكن باطلاق المورترات المربوطة. الحامض النووي RNA الجديد وتخليق البروتين الناتج من هذا بعد ذلك تسبب نمو البراعم (انهاء السكون).

في الفصل 19 عرفنا ان زيادة الجبرلين GA إلى أنسجة بعض النباتات الساكنة تزيد من تخليق RNA الجديد وكذلك تخليق البروتين. لهذا الجبرلين يمكن ان يكون له القدرة في إطلاق المورترات المربوطة. حيث الإيثيلين كلورهيدين يشابه تأثير الجبرلين على براعم البطاطس الساكنة. إنه ممكناً جداً أن الجبرلين مثل الايثيلين كلورهيدين ينهي السكون في هذه البراعم باطلاق المورترات المربوطة.

جدول 7-22 : تأثير الايثيلين كلورهيدين على النمو وتخليق RNA في براعم البطاطس الساكنة.

القياس				الأيام بعد معاملة الايثيلين كلورهيدين
10	6	2	0	
65.6	12.0	0.48	0.40	الوزن الطازج للبراعم ملجم
64.2	15.2	5.6	4.0	محتوى RNA μ جم/البراعم
2.5	0.86	0.08	0.03	سرعة تخليق RNA μ م μ جم/2.5 ساعة/البرعم
0.23	0.37	0.048	0.020	سرعة تخليق RNA للبرعم DNA (μ م μ جم RNA تكون μ جم DNA/2.5 ساعة)

(Data of D. Tuan and J. Bonner. 1964. Plant Physiol. 39:768. Taken from J. Bonner, 1956. Plant Biochemistry, p. 859, Academic Press, New York.

ملخص Summary

السكون في البراعم ظاهرة منتشرة في انواع كثيرة من النباتات، وهى ضرورة لحماية النبات سامحة للأنسجة المرستيمية الناعمة لتعيش خلال فصل الشتاء البارد بدون ضرر.

منذ التعرف على السكون كعملية في النبات تقدم العلم سريعاً لمعرفة هذه الظاهرة. تعلمنا كيف نتحكم فيها باستعمال مواد كيميائية أو بتغيير البيئة الخاصة صناعياً حتى نتوقع وقوع أو انتهاء السكون. الخطوات المؤدية إلى السكون أصبحت معروفة بوجه عام وهناك أمل كبير فى تحليلها بالكامل فى المستقبل. كما هو فى عمليات النبات الاخرى يظهر أن عملية السكون تتحكم فيها منظمات النمو الطبيعية ومنها الجبرلين والسيتركينين وحامض الابسيزيك ABA والاكسين IAA كلها لها علاقة بالعملية.

REFERENCES

1. Bennet-Clark, T. A., and N. P. Kefford. 1953. Chromatography of the growth substances in plant extracts. *Nature* 171:645.
2. Berrie, A. M. M. 1966. The effect of temperature and light on the germination of lettuce seeds. *Physiol. Plant.* 19:429.
3. Blommaert, K. L. J. 1954. Growth and inhibiting substances in relation to the rest-period of the potato tuber. *Nature* 174:970.
4. Blommaert, K. L. J. 1955. The significance of auxins and growth inhibiting substances in relation to winter dormancy of the peach. *Dept. Agr. South Africa Sci. Bull.* 368:1.
5. Blumenthal-Goldschmidt, S., and L. Rappaport. 1965. Regulation of bud rest in tubers of potato *Solanum tuberosum* L. II. Inhibition of sprouting by inhibitor complex and reversal by gibberellin A₁. *Plant and Cell Physiol.* 6:601.
6. Borthwick, H. A., S. B. Hendricks, M. W. Parker, E. H. Toole, and V. K. Toole. 1952. A reversible photoreaction controlling seed germination. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 38:662.
7. Borthwick, H. A., S. B. Hendricks, E. H. Toole, and V. K. Toole. 1954. Action of light on lettuce-seed germination. *Botan. Gaz.* 115:205.
8. Bradbeer, J. W., and N. J. Pinfield. 1967. Studies in seed dormancy. III. The effects of gibberellin on dormant seeds of *Corylus avellana* L. *New Phytologist* 66:515.
9. Cornforth, J. W., B. V. Milborrow, G. Ryback, and P. F. Wareing. 1965. Identity of sycamore "dormin" with abscisin II. *Nature* 205:1269.
10. Crocker, W. 1906. Role of seed coats in delayed germination. *Botan. Gaz.* 42:265.
11. Crocker, W. 1948. *Growth of plants*. New York: Reinhold.
12. Denny, F. E. 1926. Hastening the sprouting of dormant potato tubers. *Am. J. Botan.* 13:118.
13. Denny, F. E. 1926. Effect of thiourea upon bud inhibition and apical dominance of potato. *Botan. Gaz.* 81:297.
14. Donaho, C. W., and D. R. Walker. 1957. Effect of gibberellic acid on breaking of the rest period in Elberta peach. *Science*. 126:1178.
15. Eagles, C. F., and P. F. Wareing. 1963. Dormancy regulators in woody plants. Experimental induction of dormancy in *Betula pubescens*. *Nature*. 199:874.
16. Evenari, M. 1949. Germination inhibitors. *Botan. Rev.* 15:153.
17. Harada, H., and J. P. Nitsch. 1959. Changes in endogenous growth substances during flower development. *Plant Physiol.* 34:409.
18. Harrington, G. T. 1916. Agricultural value of impermeable seeds. *J. Agr. Res.* 6:761.
19. Hemberg, T. 1947. Studies of auxins and growth-inhibiting substances in the potato tuber and their significance with regard to its rest period. *Acta Hort. Berg.* 14:133.
20. Hemberg, T. 1949. The significance of growth-inhibiting substances and auxins for the rest period of the potato tuber. *Physiol. Plant.* 2:24.
21. Hemberg, T. 1949. Growth-inhibiting substances in terminal buds of *Fraxinus*. *Physiol. Plant.* 2:37.
22. Hemberg, T. 1950. The effect of glutathione on the growth-inhibiting substances in resting potato tubers. *Physiol. Plant.* 3:17.
23. Hemberg, T. 1952. The significance of the acid growth-inhibiting substances for the rest period of the potato tuber. *Physiol. Plant.* 5:115.

24. Hendershott, C. H., and L. F. Bailey. 1955. Growth inhibiting substances in dormant flower buds of peach. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 65:85.
25. Hyde, E. O. 1954. The function of the hilum in some Papilionaceae in relation to the ripening of the seed and permeability of the testa. *Ann. Botan.* 18:241.
26. Ikuma, H., and K. V. Thimann. 1960. Action of gibberellic acid on lettuce seed germination. *Plant Physiol.* 35:557.
27. Ikuma, H., and K. V. Thimann. 1964. Analysis of germination processes of lettuce seed by means of temperature and anaerobiosis. *Plant Physiol.* 39:756.
28. Lane, F. E., and L. F. Bailey. 1964. Isolation and characterization studies on the β -inhibitor in dormant buds of the silver maple, *Acer saccharinum* L. *Physiol. Plant.* 17:91.
29. Lippert, L. F., L. Rappaport, and H. Timm. 1958. Systematic induction of sprouting in white potatoes by foliar applications of gibberellin. *Plant Physiol.* 33:132.
30. Mancinelli, A. L., and A. Tolkowsky. 1968. Phytochrome and seed germination. V. Changes of phytochrome content during germination of cucumber seeds. *Plant Physiol.* 43:489.
31. Mayer, A. M., and A. Poljakoff-Mayber. 1963. *The germination of seeds*. New York: Macmillan.
32. Meyer, B. S., and D. B. Anderson. 1952. *Plant physiology*. Princeton, N.J.: D. Van Nostrand Co.
33. Miller, L. P., J. D. Guthrie, and F. E. Denny. 1936. Induced changes in respiration rates and time relations in the changes in internal factors. *Contrib. Boyce Thompson Inst.* 8:41.
34. Negbi, M., M. Black, and J. D. Bewley. Far-red sensitive dark processes essential for light- and gibberellin-induced germination of lettuce seed. *Plant. Physiol.* 43:35.
35. Nitsch, J. P. 1957. Growth responses of woody plants to photoperiodic stimuli. *Proc. Am. Soc. Hort. Sci.* 70:512.
36. Nitsch, J. P. 1959. Changes in endogenous growth regulating substances during flower initiation. *Fourth Intern. Congr. Biochem.* 6:141. London: Pergamon Press.
37. Olney, H. O., and B. M. Pollock. 1960. Studies of rest period. II. Nitrogen and phosphorus changes in embryonic organs of after-ripening cherry seed. *Plant. Physiol.* 35:970.
38. Phillips, I. D. J., and P. F. Wareing. 1958. Effect of photoperiodic conditions on the level of growth inhibitors in *Acer pseudoplatanus*. *Naturwiss.* 13:317.
39. Pollock, B. M., and H. O. Olney. 1959. Studies of the rest period. I. Growth translocation, and respiratory changes in the embryonic organs of the after-ripening cherry seed. *Plant Physiol.* 34:131.
40. Rappaport, L., L. F. Lippert, and H. Timm. 1957. Sprouting, plant growth, and tuber formation as affected by chemical treatment of white potato seed pieces. I. Breaking dormancy with gibberellic acid. *Am. Potato J.* 34:254.
41. Rappaport, L., H. Timm, and L. Lippert. 1958. Gibberellin on white potatoes. *Calif. Agr.* 12:4, 14.
42. Robinson, P. M., P. F. Wareing, and T. H. Thomas. 1963. Dormancy regulators in woody plants. Isolation of the inhibitor varying with photoperiod in *Acer pseudoplatanus*. *Nature* 199:875.
43. Sankhla, S., and D. Sankhla. 1968. Reversal of (\pm)-abscisin II induced inhibition of lettuce seed germination and seedling growth by kinetin. *Physiol. Plant.* 21:190.

44. Shull, C. A. 1911. The oxygen minimum and the germination of *Xanthium* seeds. *Botan. Gaz.* 52:453.
45. Shull, C. A. 1914. The role of oxygen in germination. *Botan. Gaz.* 57:64.
46. Smith, O. E., and L. Rappaport. 1959. Abstracts, Meeting Am. Soc. Plant Physiol., AAAS Meeting, San Diego, Calif.
47. Smith, O. E., and L. Rappaport. 1961. Endogenous gibberellins in resting and sprouting potato tubers. In R. F. Gould, ed., *Gibberellins*. Am. Chem. Soc. 28:42.
48. Thornton, N. C. 1935. Factors influencing germination and development of dormancy in cocklebur seeds. *Contr. Boyce Thompson Inst.* 7:477.
49. Thornton, N. C. 1939. Carbon dioxide storage. XIII. Relationship of oxygen to carbon dioxide in breaking dormancy of potato tubers. *Contr. Boyce Thompson Inst.* 10:201.
50. Thornton, N. C. 1953. Dormancy. In W. E. Loomis, ed., *Growth and differentiation in plants*. Ames, Iowa: Iowa State University Press.
51. Toole, E. H. 1959. Effect of light on the germination of seeds. In R. B. Withrow, ed., *Photoperiodism and related phenomena in plants and animals*. Washington: Am. Assoc. Advan. Sci.
52. Toole, E. H., H. A. Borthwick, S. B. Hendricks, and V. K. Toole. 1953. Physiological studies of the effects of light and temperature on seed germination. *Proc. Intern. Seed Testing Assoc.* 18(2):267.
53. Toole, E. H., S. B. Hendricks, H. A. Borthwick, and V. K. Toole. 1956. Physiology of seed germination. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 7:299.
54. Toole, E. H., and V. K. Toole. 1939. *Proc. Intern. Seed Testing Assoc.* 11:51.
55. Toole, E. H., V. K. Toole, H. A. Borthwick, and S. B. Hendricks. 1955. Photocontrol of *Lepidium* seed germination. *Plant Physiol.* 30:15.
56. Tuan, D. Y. H., and J. Bonner. 1964. Dormancy associated with repression of genetic activity. *Plant Physiol.* 39:768.
57. Varga, M., and L. Ferenczy. 1956. Effect of "rindite" on the development of the growth substances in potato tubers. *Nature* 178:1075.
58. Wareing, P. F. 1953. Growth studies in woody species. V. Photoperiodism in dormant buds of *Fagus sylvatica*. *Physiol. Plant.* 6:692.
59. Wareing, P. F. 1954. Growth studies in woody species. VI. The locus of photoperiodic perception in relation to dormancy. *Physiol. Plant.* 7:261.
60. Wareing, P. F. 1956. Photoperiodism in woody plants. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 7:191.
61. Wareing, P. F., and H. A. Foda. 1957. Growth inhibitors and dormancy in *Xanthium* seed. *Physiol. Plant.* 10:266.
62. Yaniv, Z., and A. L. Mancinelli. 1968. Phytochrome and seed germination. IV. Action of light sources with different spectral energy distribution on the germination of tomato seeds. *Plant Physiol.* 43:117.
63. Yaniv, Z., A. L. Mancinelli, and P. Smith. 1967. Phytochrome and seed germination. III. Action of prolonged far-red irradiation on the germination of tomato and cucumber seeds. *Plant Physiol.* 42:1479.

مطابع اديتار

احدى مؤسسات الشركة العربية الليبية للاستثمارات الخارجية
كاليرى - ايطاليا - هاتف : 2003 / 070 - مبرق : 790155



مطابع اديتار
احدى مؤسسات الشركة العربية الليبية
للاستثمارات الخارجية